



DE 99/1471

REC'D	18 AUG 1999
WIPO	PCT

Bescheinigung

Die SCHERING AKTIENGESELLSCHAFT in Berlin/Deutschland hat eine
Patentanmeldung unter der Bezeichnung

"Verfahren zur Detektion von Mikroorganismen in Produkten,
insbesondere in Arzneimitteln und Kosmetika"

am 12. Mai 1998 beim Deutschen Patent- und Markenamt eingereicht.

Die angehefteten Stücke sind eine richtige und genaue Wiedergabe der ursprüngli-
chen Unterlagen dieser Patentanmeldung.

Die Anmeldung hat im Deutschen Patent- und Markenamt vorläufig die Symbole
C 12 Q und G 01 N der Internationalen Patentklassifikation erhalten.

München, den 14. Juli 1999

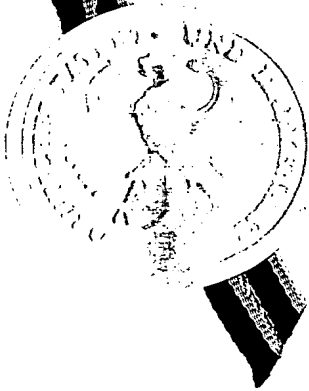
Deutsches Patent- und Markenamt

Der Präsident

im Auftrag

Nietiedt

München: 198 22 108.8



PRIORITY DOCUMENT
SUBMITTED OR TRANSMITTED IN
COMPLIANCE WITH
RULE 17.1(a) OR (b)

Zusammenfassung

Die Erfindung betrifft ein Detektionsverfahren und ein Testkit zur schnellen, ökonomischen Detektion von Keimen in pharmazeutischen und Kosmetischen
5 Produkten. Dabei werden spezifische Sonden und Primer eingesetzt, deren Replikation durch eine spezielle Indikatorsystem sichtbar gemacht wird, wobei ein Fluoreszenz-Farbstoff freigesetzt wird.

Verfahren zur Detektion von Mikroorganismen in Produkten, insbesondere in Arzneimitteln und Kosmetika

5 Die Erfindung umfaßt Verfahren zum Nachweis mikrobieller Verunreinigungen nicht-steriler Produkte, bevorzugt nach GMP-Richtlinien. Weiterhin umfaßt die Erfindung einen Testkit zum Nachweis mikrobieller Verunreinigungen und die Verwendung von Primersequenzen und Sondensequenzen zur Bestimmung von Mikroorganismen in Produkten, insbesondere in Arzneimitteln und Kosmetika
10 einschließlich ihrer Ausgangsstoffe und Zwischenprodukte.

Das Verfahren dient zur quantitativen Identifizierung von Bakterien durch Detektion spezifisch amplifizierter DNA-Sequenzen und soll als Ersatz entsprechender Methoden in der Europäischen Pharmakopöe, Abschnitt 2.6.12-13, 1997 (EP) sowie weiteren nationalen Monographien wie zum Beispiel USP eingesetzt werden.
15

Die Herstellung von Arzneimitteln und Kosmetika nach GMP-Richtlinien beinhaltet chemische, physikalische und biologische Prüfungen zur Sicherstellung der Qualität. Bei Kosmetika muß der Hersteller dafür sorgen, daß
20 von den Fertigprodukten keine Gesundheitsgefährdung ausgeht (EG Kosmetikverordnung, 76, 768 EWG (KOSVO), 6). Änderungsrichtlinie der EG KOSVO 93/35/EEC, 1993 und Forderungen des nationalen Rechts in Deutschland (LMBG § 24).

Bei Arzneimitteln sind die mikrobiologischen Reinheitsanforderungen wesentlich präziser und decken die Anforderungen der KOSVO mit ab (EP Abschnitt
25 2.6.12-13, 1997).

Die Anforderungen beinhalten zwei Gruppen:

- (i). Die Zählung der gesamten lebensfähigen aeroben Bakterien und Pilze (Gruppe Gesamtkeimzahl) sowie
- 30 (ii). Den Abwesenheitsnachweis bestimmter Mikroorganismen: *Staphylococcus aureus*, *Pseudomonas aeruginosa*, *Escherichia coli*, *Streptococcus faecalis*, Salmonellen und Enterobactriaceae (Gruppe Leitkeime).

Stand der Technik

Keimzahlbestimmung mit Nährmedien

Als Methoden zur Zählung der gesamten lebensfähigen aeroben Bakterien (Gruppe Gesamtkeimzahl) werden in der EP konventionelle mikrobiologische Techniken beschrieben, die das Wachstum der nachzuweisenden Mikroorganismen in bestimmten Flüssignährmedien oder auf Agarplatten beinhalten. Im Handel sind zahlreiche entsprechende Fertigprodukte oder deren Ausgangsstoffe erhältlich.

Die Anwendung der in der EP beschriebenen Methoden zur Bestimmung der aeroben Keime (Gruppe Gesamtkeimzahl) hat folgende Nachteile:

- Die Effizienz ist niedrig, da hoher Zeitbedarf bis zum Ergebniserhalt (3-5 Tage) besteht.
- Die Ergebnisse sind unpräzise. Die Akzeptanzgrenzen dürfen um den Faktor 5 schwanken, EP, Abschnitt 2.6.12
- Die Testmethoden sind schlecht und nur im geringen Maße automatisierbar.
- Bedingt durch die Nährmedieneigenschaften können nur gut wachsende Mikroorganismen, nicht aber, wie gefordert, alle aeroben Mikroorganismen nachgewiesen werden.
- Die Lagerhaltungskosten sind für Medien und Brutschränke hoch.
- Bei Arzneimitteln mit bakteriostatischen Eigenschaften führt die Anwendung der EP-Methoden aufgrund der geringen Wiederfindung zugesetzter Testmikroorganismen teilweise zu nicht verwertbaren Ergebnissen.
- Umfangreiche Plastikabfälle fallen an.
- Die Energiekosten für Medienherstellung und Autoklavieren der anfallenden Abfälle sind hoch.
- Die Fertilitätsprüfung aller Medienchargen ist sehr aufwendig insbesondere wegen kurzer Haltbarkeiten von Fertigmedien.

Alternative Methoden zur Gesamtkeimzahlbestimmung im Handel sind: Geräte, die mittels Laserscan arbeiten wie z.B. CHEMSCAN (Chemunex):

- Diese Methode ist ungeeignet zum Nachweis von Mikroorganismen, die wie die Bakteriengattung *Sarcina* keine Einzelkolonien bilden.
- Außerdem eignet sich diese Methode nicht für feste und ölige Prüfprodukte.

Nachweis spezieller Mikroorganismen durch unterschiedliche Kultureigenschaften und spezielle Stoffwechselprodukte

Als Methoden zur Bestimmung spezieller Keime (Gruppe Leitkeime) werden in der EP mikrobiologische Techniken beschrieben, die zur Grobdifferenzierung
5 das Wachstum der jeweiligen Mikroorganismen in bestimmten selektiven Nährmedien oder auf Agarplatten beinhalten. Anschließend werden zur Feindifferenzierung spezifische Stoffwechselreaktionen der jeweiligen Mikroorganismen genutzt. Entsprechende Nachweissysteme, wie z.B. APILAB oder VITEK, sind weit verbreitet.

10 Die Anwendung der in der EP beschriebenen Methoden zur Bestimmung der speziellen Keime (Gruppe Leitkeime) hat die gleichen Nachteile, wie für die Anwendung der EP-geforderten Methoden zur Bestimmung der aeroben Keime (siehe oben). Ein zusätzlicher Nachteil ist, daß

- die Selektivität der Nachweismethoden auf Stoffwechselunterschiede
15 beschränkt ist und damit nur unzureichende Differenzierungen zuläßt.

Nachweis spezieller Mikroorganismen durch ATP-Gehaltsbestimmung nach Vorkultivierung

20 Alternative Methoden im Markt sind: Mikrobiologische Schnelltests, beruhend auf einem Vitalnachweis durch ATP-Bestimmung (z.B. Firma Millipore) nach Vermehrung der Mikroorganismen in Nährmedien.

Nachteil:

- Speziesbestimmungen sind nicht möglich und
25 • die Meßergebnisse unterliegen hohen Schwankungen in Abhängigkeit des Vitalitätszustands und sind für unterschiedliche Bakteriengattungen sehr verschieden.

Nachweis spezieller Mikroorganismen nach Vorkultivierung mittels DNA-Sonden, Primern und PCR

30 Weitere alternative Methoden im Handel sind unterschiedliche PCR-Applikationen, die aber, wie z.B. bei Chen et al. 1997, J.. Food Microbiol. 35, 239-250 auf die Prüfung von Lebensmitteln ausgerichtet sind und eventuell nicht die strengen GMP-Anforderungen an die Qualitätsprüfung von Arzneimitteln
35 erfüllen.

- Die vorhandenen PCR-Applikationen sind in der Regel anfällig für Kontaminationen durch PCR-Produkte, sind wenig reproduzierbar und schwer quantifizierbar. Darüber hinaus sind sie zeitaufwendig, da bei den

alternativen PCR-Verfahren in der Regel mehrere Hybridisierungsschritte zur Detektion des PCR-Produktes notwendig sind.

- Diese Technologien sind in der Regel außerdem nur begrenzt automatisierbar und störanfällig, da in der Regel zu mehreren Zeitpunkten der Applikation verschiedene Reagenzien zugegeben werden müssen.

Bei dem Verfahren gemäß der Patente US 4,800,159 und US 4,683,195 wird die zu amplifizierende Nukleinsäure, die einzelsträngig vorliegt oder einzelsträngig gemacht wird, mit einem molaren Überschuß zweier Oligonukleotidprimer unter Hybridisierungsbedingungen und in Gegenwart eines induzierenden Agens für die Polymerisation und Nukleotiden behandelt, wobei die Primer so gewählt werden, daß für jeden Strang ein zum Nukleinsäurenstrang komplementäres Verlängerungsprodukt des betreffenden Primers synthetisiert wird und daß ein Verlängerungsprodukt eines Primers, wenn es von seinem Komplement getrennt ist, als Matrize zur Synthese eines Verlängerungsproduktes des anderen Primers dienen kann. Nach Trennen der Verlängerungsprodukte von den Matrizen, an denen sie synthetisiert wurden, können die gebildeten Verlängerungsprodukte zur erneuten Umsetzung mit den Primern verwendet werden. Durch die zyklische Wiederholung der Schritte ergibt sich eine theoretisch exponentielle Vermehrung einer Nukleinsäuresequenz, die innerhalb der äußeren Hybridisierungspositionen der Primer liegt.

Quantitativer Nachweis von Mikroorganismen-DNA durch eine spezielle Fluoreszenz-PCR-Technologie

Eine verfeinerte Methode ist das Verfahren gemäß Patent US 5,210,015 von Gelfand et al. Dabei wird eine Oligonukleotid-Sondenkonstruktion verwendet, die mit einem Teil des Nukleinsäurestrangs der Matrize hybridisiert, wobei die Oligonukleotidsonde so ausgewählt wird, daß sie zwischen die Primerpaare (Vorwärts- und Rückwärtsprimer) für die Amplifikation der diagnostischen Zielsequenz des jeweiligen Mikroorganismus paßt. Die Sondenkonstruktion und Synthese basiert auf der TaqMan-Technologie (Holland et al. 1993 und Lyamichez et al. 1993).

Chemische Grundlage dieser neuen Methode ist der 1991 erstmalig publizierte 5'-Nuklease PCR-Assay (Holland et al. 1991, PNAS USA 88: 7276). Kernstück dieser Methode ist die 5'-Nuklease-Aktivität der TaqPolymerase und der Einsatz von fluoreszenzmarkierten, sequenzspezifischen Gensonden. Diese Gensonden sind am 5'-Ende mit einem Fluorescein-Derivat (Reporter) und am 3'-Ende mit einem Rhodaminderivat (Quencher) markiert. Durch die räumliche Nähe beider Farbstoffe wird die Fluoreszenzstrahlung des Reporters von dem

Quencherfarbstoff absorbiert. Während der Polymerasekettenreaktion (PCR) werden Reporter und Quencher durch die 5'-Nuklease-Aktivität der Taq-Polymerase räumlich voneinander getrennt. Die Fluoreszenzstrahlung des Reporters wird nicht mehr gequencht und kann direkt gemessen und quantifiziert werden. Je mehr Sonden gespalten werden, desto höher ist die Fluoreszenz-Emission der Reportermoleküle. Die Menge an freigesetzter Emission ist der Menge der entstehenden PCR Produkte proportional und diese ist wiederum der Kopienzahl der in der PCR eingesetzten Gene proportional. Über die Genkopienzahl läßt sich die in der Analysenprobe vorhandene Organismenzahl berechnen. Die Methode ist extrem sensitiv, da während der PCR Reaktion eine Genvermehrung und somit eine Signalamplifikation stattfindet. Da verschiedene Reporterfarbstoffe am Markt zur Verfügung stehen, können interne Kontrollen und Standards bei jeder Reaktion mitgeführt werden. Darüber hinaus kann eine Probe auf das Vorhandensein mehrerer Gene/Organismen gleichzeitig untersucht werden. Zur Zeit stehen im Handel drei verschiedene Reporterfarbstoffe zur Verfügung.

Primerdefinition (inklusive deren Variationen)

Unter einem Primer wird ein Molekül verstanden, das an einem polymeren Grundgerüst eine Anzahl von Nukleotiden aufweist. Die Sequenz der Nukleobasen wird so gewählt, daß sie zu aufeinanderfolgenden Basen der zu amplifizierenden Nukleotidsequenz zu mehr als 80% komplementär sind. Dieses Molekül besitzt jeweils mindestens ein verlängerbares Ende. Unter Verlängerung wird insbesondere die enzymkatalysierte Ankopplung von Baseneinheiten unter Verwendung von Mononukleosid-Triphosphat-Einheiten oder Oligonukleotiden verstanden. Als Enzym wird bevorzugt eine DNA-Polymerase eingesetzt. Die Nukleinsäure, die Nukleotidsequenzen enthält, welche amplifiziert werden sollen, dient hierbei als Matrize für den spezifischen Einbau von Basen. Die Sequenz der Matrize bestimmt die Sequenz der an den Primer angehängten Basen. Als Primer werden Moleküle mit 15-30 Basen verwendet. Als verlängerbares Ende dient im Falle einer DNA-Polymerase bevorzugt das 3'-Ende. Besonders bevorzugt sind Primer, die vollständig homolog zu einer Teilsequenz der Zielnukleotidsequenzen SEQ. ID. NO.1-5 sind (Beispiel 24).

Sondendefinition (inklusive Variationen):

Unter einer Sonde wird ein Molekül verstanden, das wie die Primer an einem polymeren Grundgerüst eine Anzahl von Nukleotiden aufweist. Dabei wird ein Sondenkonstruktionsverfahren gemäß Patent US 5,210,015, verwendet, das
5 bereits oben beschrieben wurde. Die Nukleinsäuresonden der vorliegenden Erfindung sind 18-30 Nukleobasen lang. Spezifische Sequenzen erhält man durch Aussuchen einer mindestens 18 Basen langen Sequenz aus den jeweiligen Matrizen (SEQ. ID. NO. 1-5, Beispiel 24). Erfindungsgemäß sind daher Sonden bevorzugt, die zu mindestens 90% homolog zu einem Teil der
10 jeweiligen Matrizen (SEQ. ID. NO. 1-5) sind. Besonders bevorzugt sind Sonden mit strenger Homologie.

Definition von Homologie:

Gegenstand der Erfindung sind Nukleotidsequenzen, die zu mindestens 80%,
15 bevorzugt zu 90 % komplementär sind zu den Ziel-Nukleotidsequenzen SEQ. ID. NO. 1-5.

Die Homologie (in %) ergibt sich aus der Anzahl an identischen Purin- bzw. Pyrimidinbasen in einer gegebenen Nukleotidsequenz.

Definition von Hybridisieren:

Hybridisieren liegt dann vor, wenn die folgenden Verfahrensschritte vorliegen, bevorzugt die folgenden Bedingungen.

Die erfindungsgemäßen Primer und Sonden binden an komplementäre Basen bevorzugt an komplementäre Nukleotidsequenzen im Erbgut der
25 Zielorganismen aus der Gruppe Gesamtkeimzahl und an komplementäre Nukleotidsequenzen im Erbgut der Zielorganismen aus der Gruppe Leitkeime. Darüber hinaus binden sie bevorzugt nicht an Nukleinsäure - Sequenzen, die für andere Mikroorganismen spezifisch sind.

Definition von Arzneimittel:

Diese Substanzen sind die in den Monographien der EP beschriebenen Wirkstoffe, Rohstoffe, Hilfsstoffe, und Zubereitungen, die zur Anwendung in der Humanmedizin und Veterinärmedizin bestimmt sind.

Definition von Kosmetika:

Diese Substanzen sind nicht in den Monographien der Pharmakapöen beschrieben, sondern unterliegen den Richtlinien der KOSVO und des LMBG.

Sie umfassen Rohstoffe, Hilfsstoffe und Zubereitungen, die zur Anwendung an Menschen und Tieren bestimmt sind.

Definition von Mikroorganismus:

- 5 Dieser Begriff umfaßt in erster Linie Organismen, die im menschlichen und tierischen Körper Krankheiten hervorrufen können und nur mikroskopisch wahrnehmbar sind. Sie sind in der Regel einzellig bzw. treten in lockeren Verbänden gleichartiger Zellen auf und werden aufgrund ihrer einfachen zellulären Organisation als Protisten bezeichnet. Ihre morphologischen und
- 10 kulturell-biochemischen Merkmale, sowie ihre chemische Zusammensetzung, Antigen -Eigenschaften und genetischen Merkmale sind in der Literatur gut dokumentiert, z.B. in: Mikrobiologische Diagnostik, Burkhardt, 1992.

Definition von PCR-Reagenzien:

- 15 PCR-Reagenzien sind Stoffe, die für eine PCR Reaktion mit maximaler Sensitivität und Spezifität notwendig sind, insbesondere DNA-Polymerase, Mg^{2+} Ionen wie z. B. $MgCl_2$, Kaliumsalze wie z.B. KCl , Additive wie z.B. Glycerin oder DMSO oder Formamid, Primer und Sonden, Desoxynukleotide, Puffersubstanz wie z. B. Tris-Base sowie optionale Zusätze in Form von
- 20 passiven Fluoreszenzreferenz-Verbindungen wie z.B. das Fluoreszenzfarbstoff-Derivat ROX und z. B. 7-Deaza-2-deoxy-GTP als Ersatz von dGTP.

Aufgabe

- 25 Aufgabenschwerpunkt der vorliegenden Erfindung bildet die Entwicklung von Nachweisverfahren für Mikroorganismen, die erfahrungsgemäß häufig als Produktkontaminanten auftreten. Das sind insbesondere in Bezug auf die Gruppe der Leitkeime: *Escherichia coli*, *Pseudomonas aeruginosa*, *Staphylococcus aureus*, Salmonellen Arten und in Bezug auf die Gruppe
- 30 Gesamtkeimzahl: die Bakterien.

- Die Aufgabe der vorliegenden Erfindung ist die Bereitstellung von Reagenzien, Verfahren und die Verwendung von Substanzen, die den Nachweis mikrobieller Verunreinigungen nicht-steriler Produkte zum Beispiel entsprechend
- 35 Anforderungen der EP einfacher, präziser und effizienter gestalten. Dabei sollen weniger Komponenten als zum Beispiel entsprechend Anforderungen der EP enthalten sein. Eine weitere Aufgabe ist es, sehr sensitive und quantitative Nachweise für die geforderten Mikroorganismen zur Verfügung zu stellen.

Lösung

Die Aufgabe wird gelöst durch:

Testkit zum Nachweis mikrobieller Verunreinigungen nicht steriler Produkte,
insbesondere nach GMP-Richtlinien, auch Kosmetika und Lebensmittel,
umfassend mindestens ein DNA-Fragment, das die folgenden SEQ ID und
Spacer (Abstandhalter) umfaßt:

- (a) einen Forward-Primer (SEQ ID Forward-Primer);
- (b) eine Sonde (SEQ ID Sonde);
- (c) einen Reverse-Primer (SEQ ID Reverse-Primer);
- (d) gegebenenfalls einen Spacer zwischen Forward-Primer und Sonde,
- (e) gegebenenfalls einen Spacer zwischen Sonde und Reverse-Primer,
- (f) gegebenenfalls einen Spacer ^{upstream} des Forward-Primers
- (g) gegebenenfalls einen Spacer ^{downstream} des Reverse-Primers
 - wobei die SEQ ID [(SEQ ID Forward-Primer); (SEQ ID Sonde); und (SEQ ID Reverse-Primer)] auch Varianten umfassen, bei denen eine, zwei oder drei Nukleotide substituiert, deletiert und / oder insertiert sind,
 - dabei hat die Variante im wesentlichen dieselbe Funktion wie die Sequenz der SEQ ID [(SEQ ID Forward-Primer); (SEQ ID Sonde); und (SEQ ID Reverse-Primer)],
 - bei Sonden die Funktion der Bindung an DNA und
 - bei Primern die Funktion der Bindung an DNA und die Bereitstellung eines verlängerbaren 3' Endes für die DNA-Polymerase;
 - wobei die Spacer 0-40 Nukleotiden umfassen,

das DNA-Fragment genommen aus der Gruppe

- (i) für *Staphylococcus aureus*
 - SEQ. ID. NO. 6 als Forward-Primer
 - SEQ. ID. NO. 7 als Sonde und
 - SEQ. ID. NO. 8 als Reverse-Primer
- (ii) für *Pseudomonas aeruginosa*
 - SEQ. ID. NO. 9 als Forward-Primer
 - SEQ. ID. NO. 10 als Sonde und
 - SEQ. ID. NO. 11 als Reverse-Primer

(iii) für *Escherichia coli*

SEQ. ID. NO. 12 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 13 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 14 als Reverse-Primer

5 (iv) für *Salmonella ssp.*

SEQ. ID. NO. 15 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 16 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 17 als Reverse-Primer

(v) für Bakterien

10 SEQ. ID. NO. 18 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 19 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 20 als Reverse-Primer

Vorteilhaft ist eine Kombination aus zwei mehr bevorzugt aus drei noch mehr
15 bevorzugt aus vier und am meisten bevorzugt aus fünf Gesamtsequenzen.

Bevorzugt mit PCR Reagenzien, Definition bereits im Text.

Mehr bevorzugt mit PCR Reagenzien und TaqMan. Definitionen bereits im Text.

Alle genannten Sequenzen sind in dem Beispiel 24 aufgeführt. Für eine
20 erfolgreiche TaqMan-PCR werden an die Primer- und Sondensequenzen
(Beispiel 24) folgende Anforderungen gestellt:

- Primer sollten zwischen 15-30 Basen lang sein.
- Sondensequenz muß sich zwischen Primer - Sequenzen auf der zu
25 amplifizierende DNS befinden.
- Sonde sollte zwischen gegebenenfalls 18-30 Basen lang sein.
- Sonde sollte einen GC-Gehalt von 40 - 60% besitzen.
- Der Tm der Sonde (Schmelzpunkt) sollte um 5 - 10 C° über dem Tm der
Primer liegen
- 30 • Am 5' Ende der Sonde sollte sich ein G befinden.
- In der Sondensequenz sollte nie mehr als 3 mal die selbe Base
hintereinander folgen.
- Keine Komplementarität zwischen Sonde und Primern oder innerhalb der
Primer und keine auffälligen Sekundärstrukturen innerhalb der Sonde und
35 der Primer.

Trotz dieser allgemeinen Richtlinien für das Design von Primern und Sonden
(Livak et al. 1995, Guidelines for designing Taqman fluorogenic probes for the 5'

Nuclease assays, Perkin Elmer Research News) muß die optimale Primer- und Sondenkombination für jede TaqMan-PCR-Anwendung neu experimentell bestimmt werden. Es konnte in einer Reihe von Beispielen (Beispiel 25) gezeigt werden, daß obwohl oben genannten Richtlinien eingehalten wurden, kein
5 optimales TaqMan PCR System entwickelt werden konnte. Auf der anderen Seite ist man durch die Sequenzcharakteristika der diagnostischen Zielsequenz des jeweiligen Organismus (z.B. hoher GC Gehalt, stark repetitive Sequenzen oder konservierte Sequenzbereiche) ggf. gezwungen, Primer- und Sondensequenzen auszuwählen, die nicht den oben genannten
10 Designrichtlinien entsprechen. Konsequenz dieser Einschränkungen zu den Richtlinien ist, daß zum Erreichen der notwendigen Spezifität und Sensitivität eines TaqMan-PCR-Tests die Auswahl der diagnostischen Zielsequenz aus dem Genom des zu detektierenden Mikroorganismus und die experimentelle Determinierung der optimalen Primer- und Sondensequenzen essentiell ist.

15 d. PCR-Reaktionsbedingungen einschließlich TaqMan Puffer:
Die Spezifität und Sensitivität eines TaqMan-PCR Tests wird neben den Primer- und Sondensequenzen (a - c) durch folgende Parameter bestimmt:

- 20 (i) Höhe der Denaturierungstemperatur in den ersten PCR-Zyklen
- (ii) Höhe der Annealingtemperatur während der Amplifikationsphase der PCR
- (iii) Anzahl der PCR Zyklen
- (iv) Einsatz von PCR-Additiven wie Glycerin und / oder Formamid
- 25 (v) Einsatz von 7-Deaza-2-deoxy-GTP neben GTP bei Genen mit hohem G/C Gehalt
- (vi) Höhe der Mg^{++} -Ionen-Konzentration im PCR-Puffer
- (vii) Konzentration der Primer und Sonde
- (viii) Menge an Taq-DNA-Polymerase
- 30 (ix) Abstand des cis-orientierten Primers zur Sonde

Alle diese Parameter wurden bei der Entwicklung hier aufgeführten TaqMan-PCR Tests experimentell berücksichtigt (Daten nicht gezeigt).

35 **Beschreibung der Nukleinsäuren, die als diagnostische Zielsequenzen eingesetzt werden:**

Unter den Nukleinsäuren, die zur Verwendung des Amplifikationsverfahren und Nachweisverfahrens für die oben genannten Zielorganismen verwendet werden

können, werden insbesondere genomische Nukleinsäuren verstanden. Genomische Nukleinsäure-Sequenzen enthalten unter anderem auch die Gene bzw. Genfragmente, die für eine bestimmte Mikroorganismenart, -gattung, -familie oder -abteilung charakteristisch sind. Die Nukleinsäure-Sequenzen können in einen PCR-Test als diagnostische Zielsequenzen für einen spezifischen Nachweis dieser Art, Gattung, Familie oder Abteilung eingesetzt werden.

Für den Nachweis der oben genannten Zielorganismen wurden folgende Zielsequenzen ausgewählt:

Organismus/nen	Genbezeichnung
(i) <i>Staphylococcus aureus</i>	<i>cap 8</i>
(ii) <i>Pseudomonas aeruginosa</i>	<i>alg Q</i>
(iii) <i>Escherichia coli</i>	<i>mur A</i>
(iv) <i>Salmonella ssp.</i>	<i>inv A</i>
(v) Bakterien	16S r RNA

Die Gene, aus denen die diagnostischen Zielsequenzen ausgewählt wurden, werden in den Beispielen detailliert beschrieben.

Verfahren

Die Erfindung umfaßt weiterhin ein Verfahren zur Detektion von Mikroorganismen in Produkten, insbesondere Arzneimitteln oder Kosmetika, welches Verfahren die folgenden Schritte umfaßt:

- a) Einsetzen von Primern und fluoreszenzmarkierten Sonden mit den entsprechenden Sequenzen und deren Variationen,
 - (i) für *Staphylococcus aureus*
SEQ. ID. NO. 6 als Forward-Primer
SEQ. ID. NO. 7 als Sonde und
SEQ. ID. NO. 8 als Reverse-Primer
 - (ii) für *Pseudomonas aeruginosa*
SEQ. ID. NO. 9 als Forward-Primer
SEQ. ID. NO. 10 als Sonde und
SEQ. ID. NO. 11 als Reverse-Primer

(iii) für *Escherichia coli*

SEQ. ID. NO. 12 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 13 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 14 als Reverse-Primer

5 (iv) für *Salmonella ssp.*

SEQ. ID. NO. 15 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 16 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 17 als Reverse-Primer

(v) für Bakterien

10 SEQ. ID. NO. 18 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 19 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 20 als Reverse-Primer

b) Vervielfältigen der DNA mit PCR; und

15 c) Bestrahlung mit spezifischen Wellenlängen, die den Fluoreszenzfarbstoff anregen,

d) Messung und Quantifizierung der Emission des angeregten Fluoreszenzfarbstoffes.

20

Die Erfindung umfaßt ein erfindungsgemäßes Verfahren, wobei die Herstellung der Sonden auf der TaqMan-Detektionstechnologie beruht.

Kern der Erfindung

25 Kern der Erfindung ist die Kombination bestimmter ausgewählter Sonden/Primer-Paare, die Mikroorganismen zufriedenstellend detektieren können. Die Optimierung der Sonden/Primer-Paare und der PCR Reaktionsbedingungen auf Sensitivität und Eignung zur GMP-konformen Produktprüfung nach EP, 2.6.12-13: Microbial contamination of products not

30 required to comply with the test for sterility (1997) ist ebenfalls wesentlich. Dabei wird eine PCR-Technologie nach den US-Patenten US 4,800,159 und US 4,683,195 verwendet. Dabei findet insbesondere die TaqMan-Technologie Anwendung, die in dem US-Patent 5,210,015 beschrieben ist, welches am 11. Mai 1993 als Patent herausgegeben worden ist.

35 Bei dem erfindungsgemäßen Verfahren oder dem erfindungsgemäßen Testkit handelt es sich um eine spezielle Ausführungsform der Fluoreszenz-PCR Technologie (TaqMan) für die oben genannten Zielmikroorganismen.

Vorteile:

Die erfindungsgemäßen Verfahren und die Testkits sind denen in der EP vorgeschriebenen Analysenmethoden in vielen Punkten weit überlegen (für Kosmetika wird z. Zt. noch keine vorgeschriebene Methode gefordert) und sollen diese, nach Validierung des Verfahrens mit dem jeweiligen Prüfprodukt, vollständig ersetzen. Die Möglichkeit, andere Analysenmethoden zu benutzen, wird in der EP (General Notices) explizit zugelassen, wenn sie die gleichen Ergebnisse wie die vorgeschriebenen Methoden ergeben.

10

Insbesondere hat das erfindungsgemäße Verfahren die folgenden Vorteile:

(A) Kit und Verfahren zum Nachweis von Mikroorganismen der Gruppe Gesamtkeimzahl :

Erstmals können durch Anwendung dieses Kits und Verfahrens ohne vorhergehende Kultivierung alle kontaminierenden Bakterien, deren Sequenz in der NIH Datenbank, USA, Stand 11.1997, beschrieben sind, analytisch bestimmt werden. Dabei werden lebende und nicht-vermehrungsfähige Bakterien quantitativ und sehr präzise mit einer Sensitivität von 1-3 Bakterien im Prüfprodukt erfaßt. Konsequenz der Anwendung ist eine deutliche erhöhte Produktsicherheit für den Verbraucher, da:

- Sporen und schwer kultivierbare Bakterien, von denen eine Gesundheitsgefährdung ausgehen kann, erfaßt werden können,
- Nicht-vermehrungsfähige Bakterien, die schwer nachweisbare Toxine enthalten, ebenfalls erfaßt werden können,
- Kontaminierende DNA bakterieller Herkunft, deren Abwesenheit zur Zeit schon in Biologicals und Produkten aus der rDNA-Technologie gezeigt werden muß, (EP, 1997 und USP 1995) in allen Prüfprodukten einfach und effizient nachgewiesen werden kann.
- Außerdem gibt es für die Anwendung keine besonderen Sicherheitsauflagen, da keine Komponenten des Kits einer Gefahrstoffverordnung unterliegen.

(B) Alle beanspruchten Kits und Verfahren:

- Die Anwendung hat ökonomische Vorteile für Verbraucher und Hersteller, da die bisherigen Verfahren um mehrere Tage zeitaufwendiger sind und häufig den zeitbestimmenden Schritt in der Freigabeanalytik darstellen. Schnelle Ergebnisse zur mikrobiologischen Sicherheit eines biologisch anfälligen Prüfprodukts führen zur Senkung der Kosten in Entwicklung und Produktion wie

z.B. niedrigere Lagerhaltungskosten oder schnellerer Response auf variable Marktanfragen und damit insgesamt zur Senkung der Gestehungskosten, die in preiswertere Produkte einmünden.

- Die Anwendung hat ökologische Vorteile, da die Reduktion von
- 5 Analysenzeit und Analysenmaterial (Plastik und Medien) die erheblichen Energiekosten deutlich erniedrigt.

Beispiele:

Die nachfolgenden Beispiele beschreiben die entwickelten PCR-Schnelltests zur Detektion der Zielmikroorganismen, inklusive aller Sequenzvariationen und

5 Targetsequenzen

- (i) *Staphylococcus aureus* (Beispiele 1-5)
- (ii) *Pseudomonas aeruginosa* (Beispiele 6-9)
- 10 (iii) *Escherichia coli* (Beispiele 10-13)
- (iv) *Salmonella ssp.* (Beispiele 14-17)
- 15 (iv) Bakterien (Beispiele 18-23)
- (vi) Target-Sonden-und Primersequenzen (Beispiel 24)
- (vii) Sequenzvariationen (Beispiel 25)
- 20 (viii) (Entwicklungssequenzen Sonden und Primer mit
nicht zufriedenstellender Testspezifität/Sensitivität (Beispiel 26)

Beispiel 1**DNA-Freisetzung nach Voranreicherung**

Je 100 µl-Aliquote der jeweiligen Mikroorganismen-Kultur wurde zur Freisetzung
5 der DNS lysiert (Makino et al. Applied Environ. Microbiol. 3745-3747,1995). Die
DNS wurde von Proteinen und sonstigen PCR-Inhibitoren gereinigt und dann in
PCR Amplifikationsexperimenten eingesetzt.

Beispiel 2**10 Nachweis von *Staphylococcus aureus***

Der Nachweis von *S. aureus* erfolgte durch erfindungsgemäße artspezifische
Amplifikation von cap-8 Gensequenzen (SEQ. ID. NO. 1, siehe Beispiel 24). Das
cap-8 Gencluster verschlüsselt Proteine, die bei der Biosynthese der Kapsel von
15 *S. aureus* beteiligt sind. Die Kapsel umhüllt die Oberfläche dieser Bakterien und
stellt einen Schutzmechanismus gegen die Abwehrmechanismen der
Wirtsorganismen dar. Die molekulare Zusammensetzung der Kapsel ist für *S.*
aureus spezifisch und stellt sozusagen einen molekularen Fingerabdruck dieser
Staphylococcen-Art dar. Der (open reading frame O) ORF-O des cap-8
20 Genclusters ist in den verschiedenen Serotypen von *S. aureus* konserviert (Sau
und Lee 1996, J. Bacteriol. 178, 2118-2126). Die DNA-Sequenzen aus dem
ORF-O des cap-8 Genclusters (SEQ. ID. NO. 1) wurden als diagnostische DNA-
Sequenzen zur Synthese von artspezifischen DNA-Primern und Sonden
ausgewählt.

25 Als Resultat von DNA-Sequenzdatenbank-Vergleichen und praktischen
Optimierungsarbeiten, unter Verwendung verschiedener Primer- und
Sondenkombinationen, wurden folgende cap-8 spezifische DNA-Sequenzen als
optimale Primer- / Sonden Kombination bestimmt:

30 1. PCR-Sonde

20 mer 5'-TAMRA- CCT GGT CCA GGA GTA GGC GG 3' - FAM

(Sonde cap-8 # 15460*, als reverse complement einsetzen) SEQ. ID. NO. 7

35 Sonden wurden von der Firma PE Applied Biosystems Division, Weiterstadt,
Deutschland hergestellt. Es handelt sich um einzelsträngige Oligonukleotide, die
am 5' Ende mit einem Fluoreszenzderivat (FAM = 6-carboxyfluorescein) und am
3' Ende mit einem Rhodaminderivat (TAMRA = 6-carboxytetramethylrhodamine)

modifiziert worden. Synthese und Reinigung erfolgte entsprechend der Vorschriften von PE-Applied Biosystems.

2. PCR-Primer

5

24 mer: 5' -AGA TGC ACG TAC TGC TGA AAT GAG -3'

(Primer cap-8 forward # 15297*)

SEQ. ID. NO. 6

26 mer: 5' -GTT TAG CTG TTG ATC CGT ACT TTA TT - 3'

10 (Primer cap-8 reverse # 15485* als reverse complement einsetzen) SEQ. ID. NO. 8

*Die Positionen beziehen sich auf die in der von Sau and Lee (1996, J. Bacteriol. 178, 2118-2126) publizierten cap-8 DNS Sequenz.

15 Synthese und Reinigung der PCR Primer Oligonukleotide erfolgte durch die Firma PE Applied Biosystems und nach deren Protokollen.

Beispiel 3

20 **PCR-Bedingungen für den Nachweis von *Staphylococcus aureus***

Nach Variation von Primer- und Sondenkonzentration, und MgCl₂ Konzentration ergaben sich folgende Bedingungen als optimal:

25 Alle Komponenten wurden von der Firma PE Applied Biosystems, Weiterstadt, bezogen. Herstellung der TaqMan-PCR-Reaktionsgemische, Durchführung der PCR Reaktionen und Bedienung der PCR Heizblocks bzw. des Fluoreszenz-Detektors (PE ABD Modell 7700 oder Modell LS50B) erfolgte nach Anweisungen des Geräteherstellers (User's Manual, ABI Prism 7700 Sequence
30 Detection System, PE Applied Biosystems 1997, bzw. Users Manual, PE ABI LS50 B).

Folgende Komponenten wurden in einem PCR Reaktionsgefäß (PE Applied Biosystems Best. Nr. N8010580) gemischt:

Komponente	Volumen (μ l)	Endkonzentration (in 50 μ l)	Menge
DNA	5.00		1 fg - 100 ng
Bidest	10.25		
10 fach konzentrierter TaqMan Puffer A*	5.00	1 x	
25 mM MgCl ₂ Lösung	8.00	4 mM	
DATP	2.00	200 mM	
DCTP	2.00	200 μ M	
DGTP	2.00	200 μ M	
DUTP	2.00	400 μ M	
5' Primer # 15297	5.00		15 pmol
Sonde # 15460	3.00		6 pmol
3' Primer # 15485	5.00		15 pmol
Ampli Taq Gold*	0.25		1.25 units
AmpErase UNG*	0.50		0.50 units
Gesamtvolumen	50.00		

* (aus: TaqMan PCR Core Reagents, N 8080229, PE Applied Biosystems)

5 Für eine optimale Reproduzierbarkeit der Ergebnisse ist darauf zu achten, daß bei jedem PCR-Lauf möglichst viele Komponenten des PCR-Mixes in einem sogenannten Mastermix vorgemischt werden. Unter Standardbedingungen wird nur das zu untersuchende DNA-Material (0 -15.25 μ l) als Komponente in jedes PCR Reaktionsgefäß separat zugeben.

10 Die PCR-Reaktionen werden in dem PCR Heizblock des ABI Sequence Detectors 7700 durchgeführt. Funktional äquivalent sind PCR-Heizblöcke mit vergleichbaren Heiz- und Wärmetransfereigenschaften, wie z. B. die PE ABI Geräte Modell 7200, 9700, 9600 und 2400. Das PCR-Zyklusprofil ist wie folgt:

15

20

Cycle	Temperatur (°C)	Zeit (min)	Wieder- holungen
Hold	50	2:00	1
Hold	95	10:00	1
Cycle	95	0:15	40
Cycle	60	1:00	
Hold	25	5:00	

Für detaillierte Erklärungen zum PCR-Zyklus-Profil siehe: User's Manual, ABI Prism 7700 Sequence Detection System, PE Applied Biosystems 1997.

Beispiel 4

5 Selektivität des *S. aureus* PCR-Schnelltests

4.1 Elektrophoretische Analyse

Um die Selektivität des PCR-Tests abzuschätzen, wurde genomische DNA aus verschiedenen Organismen isoliert und im PCR Test eingesetzt (Abb. 1, Sambrock et al. 1993). Die entstandenen PCR-Produkte wurden elektrophoretisch analysiert. Die PCR-Produkte hatten eine Größe von 213 Basenpaaren. Kontrollsequenzierungen der PCR-Produkte verifizierte, daß es sich um *cap8-0* DNA handelte (ohne Abb.)

Die DNA (10 ng pro Spur, 2-14) aller eingesetzten *S. aureus* Stämme (Lane 2-5) wurde von den *cap8-0* Primern (# 15297 und # 15485) detektiert. Dem gegenüber wurde die DNA einer nahe verwandten *Staphylococcus* Art, *S. epidermidis* (Lane 6) und die anderer bakterieller Gattungen (Lane 7-11) nicht detektiert. DNA aus Pilz, Fisch und Mensch (Lane 12-14) wurden als Kontrollen eingesetzt und ergaben kein Detektionssignal. NTC (= no template control) ist die Wasserkontrolle, in der keine DNA eingesetzt wurde.

4.2 Fluoreszenzanalyse

Neben der elektrophoretischen Analyse wurde die Selektivität der diagnostischen PCR als TaqMan-Fluoreszenztest unter Verwendung der oben

genannten Primer und Fluoreszenzsonde bestimmt. Die Resultate sind als C_t -Werte (Threshold cycle) angegeben.

C_t -Wert: Die bei der TaqMan-PCR stattfindende Hydrolyse der Fluoreszenzsonde führt zu einem Anstieg der Reporterfluoreszenzstrahlung von einem PCR-Zyklus zum Nächsten. Die Zyklenzahl, bei der erstmals die Reporterfluoreszenzstrahlung über der Hintergrundstrahlung (NTC) des Systems liegt und linear ansteigt, wird "Threshold cycle" (C_t) genannt. (Hintergrundstrahlung (NTC) ist die Reporterfluoreszenzstrahlung in PCR Kontrollreaktionen, in denen keine Template-DNA eingesetzt wurde.) Sowohl die Menge an freierwerdender Reporterstrahlung als auch der "Threshold cycle" (C_t -Schwellenwert-Zykluszahl) sind proportional zu der Menge an entstehenden PCR Produkten und somit zu der Menge an eingesetzten Genkopien (Keimzahl).

Je mehr Genkopien eingesetzt werden, desto niedriger ist der resultierende C_t -Wert. In einem PCR - System mit 100%iger Effizienz nimmt der C_t - Wert mit jeder Verdopplung der Start-Genkopienzahl um einen Zyklus ab. Bei einer PCR-Reaktion die z.B. 40 Zyklen umfaßt, und bei der kein PCR Produkt entsteht, wird der C_t -Wert per Definition 40 sein.

Es werden je 10 ng an Template-DNA in den PCR-Reaktionen für den Spezifitätstest eingesetzt. Die Reaktionsbedingungen sind in Beispiel 3 angegeben.

Liste der getesteten DNA-Isolate

(je 10 ng genomische DNS analysiert)

Organismus	Resultat (als CT-Wert)
<i>Staphylococcus aureus</i> Arten	
30 <i>S. aureus</i>	
DSM 683 (ATCC 9144)	17
DSM 1104 (ATCC 25923)	17
DSM 6148	17
DSM 346 (ATCC 6538)	17
35 <i>S. epidermidis</i>	
DSM 1798 (ATCC 12228)	40

Andere bakterielle Gattungen Organismus

		Resultat (als CT-Wert)
5	<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	
	DSM 1117 (ATCC 27853)	40
	DSM 1128 (ATCC 9027)	40
	DSM 3227 (ATCC 19429)	40
	DSM 50071 (ATCC 10145)	40
10	<i>Salmonella typhimurium</i>	
	DSM 5569 (ATCC 13311)	40
	<i>Streptococcus faecalis</i>	
	DSM 2981 (ATCC 14506)	40
15	(reclassified DSM 2570 (ATCC 29212) as <i>Enterococcus faecalis</i>)	40
	DSM 6134	40
	<i>Escherichia coli</i>	
20	DSM 787 (ATCC 11229)	40
	DSM 1576 (ATCC 8739)	40

Eukaryonten

25	<i>Neurospora crassa</i>	40
	Mensch (Perkin Elmer ABI, 401846)	40
	Salmon (Sigma D 9156)	40

Wasser

30		40
----	--	----

Nach etwa 17 Zyklen wurde erstmals ein linearer Anstieg der FAM-Fluoreszenz über der FAM-Hintergrundstrahlung der Fluoreszenzsonde detektiert, wenn *S. aureus* genomische DNA in der Fluoreszenz-PCR eingesetzt wurde. Wurde DNS von *S. epidermidis* in der PCR angesetzt, einer nahe verwandten Art von *S. aureus* innerhalb der Gattung *Staphylococcus*, so ließ sich kein signifikanter Anstieg der FAM-Reporterfluoreszenz detektieren.

Die Ergebnisse der PCR-Analyse mit DNA aus verschiedenen bakteriellen Gattungen, *Staphylococcus*-Arten und *Staphylococcus aureus* Stämmen zeigt die Spezifität des entwickelten *S. aureus* Tests. Nur *S. aureus* DNS wurde von den *cap-8* Primern und Sonden detektiert.

Beispiel 5**Sensitivität des *S. aureus* Nachweisverfahrens**

Um die Sensitivität des *S. aureus* PCR-Tests zu bestimmen, wurde genomische
 5 *S. aureus* DNA präpariert und in PCR-Experimenten eingesetzt.

10 fg genomische *S. aureus* DNA entsprechen 3 Genomen (Strauss and Falkow
 1997, *Science* 276, 707-712).

10	10	fg	=	3 KBE
	10	pg	=	3.000 KBE
	10	ng	=	3.000.000 KBE

Verschiedene Mengen an *S. aureus* DNA (1 fg bis 100 ng) wurden in der
 15 Fluoreszenz-PCR eingesetzt (Abb. 2). Die gezeigten Daten stellen Mittelwerte
 aus 6 unabhängigen Experimenten dar. Die Menge an freiwerdender
 Fluoreszenz und somit an entstehenden PCR-Produkten wurde als CT-Wert
 angegeben.

Das Ergebnis zeigt, daß sich die DNA von 3 Bakterienzellen mittels
 20 Fluoreszenz-PCR nachweisen läßt. Der PCR-Schnelltest erlaubt eine lineare
 Quantifizierung der eingesetzten *S. aureus* Genome über 5 log Stufen, d. h.
 zwischen 3 und 300.000 KBE (1ng DNS).

Beispiel 6**25 Nachweis von *Pseudomonas aeruginosa***

Der Nachweis von *Pseudomonas aeruginosa* erfolgte durch erfindungsgemäße
 artspezifische Amplifikation von *algQ*-Gensequenzen (Sequenzen s. Beispiel
 24). Das *algQ*-Gen verschlüsselt Elemente eines Schutzmechanismus der von
 30 *Pseudomonas aeruginosa* im Laufe der Evolution entwickelt wurde, und der für
 diese Bakterienart spezifisch ist.

Die Produktion von Alginate ist eine einzigartige Virulenzeigenschaft von
Pseudomonas aeruginosa. Alginate ist ein Polymer aus Mannuron- und
 Guluronsäure (1,4 glykosidisch verknüpft). Dieses Polymer bildet eine viskoses
 35 Gel auf der Bakterienoberfläche. Die Produktion dieses Biogels ist sehr sensitiv
 reguliert. Die Fähigkeit, Alginate zu synthetisieren, ist bei allen *Pseudomonas*
aeruginosa Stämmen vorhanden. Sie ist charakteristisch für diese Bakterienart.
 Alginate-Synthese ist ein energiekonsumierender Prozeß und deshalb reguliert.

Ein Gen, das Alginat-Synthese reguliert, ist das *algQ*-Gen (Konyecsni and Deretic 1990, J. Bacteriol. 172, 2511-2520). Es verschlüsselt die sensorische Komponente eines Signaltransduktions-Systems (Roychoudhury et al. 1993, PNAS USA 90: 965-969). Da das *algQ*-Gen an der Regulation eines
5 spezifischen Schutzmechanismus beteiligt ist, stellt es einen genetischen Marker mit diagnostischer Potenz zur Identifizierung der Art *Pseudomonas aeruginosa* dar.

Als Resultat von DNA-Sequenzdatenbank-Vergleichen und praktischen
10 Optimierungsarbeiten, unter Verwendung verschiedener Primer- und Sondenkombinationen, wurden folgende *algQ*-spezifische DNA-Sequenzen als optimale Primer- / Sonden Kombination bestimmt:

1. PCR-Sonde :

15

26 mer: 5'-FAM - CCA ACG CCG AAG AAC TCC AGC ATT TC - TAMRA
(Sonde *algQ* # 911): SEQ. ID. NO. 10

Die Sonden wurden von der Firma PE Applied Biosystems Division, Weiterstadt,
20 Deutschland hergestellt. Es handelt sich um einzelsträngige Oligonukleotide, die am 5' Ende mit einem Fluoreszenzderivat (FAM = 6-carboxyfluorescein) und am 3' Ende mit einem Rhodaminderivat (TAMRA = 6-carboxytetramethylrhodamine) modifiziert worden. Synthese und Reinigung erfolgte entsprechend der Vorschriften von PE-Applied Biosystems.

25

2. PCR-Primer:

23 mer: 5'-CTT CGA TGC CCT GAG CGG TAT TC-3'
(Primer *algQ* forward # 876*) SEQ. ID. NO. 9

30

Reverse Primer Sequence (# 1147):

23 mer: 5'-CTG AAG GTC CTG CGG CAA CAG TT-3'
(Primer *algQ* reverse # 1147* als reverse complement einsetzen) SEQ. ID. NO.
11

35

* Positionen beziehen sich auf die in Konyecsni and Deretic 1990, J. Bacteriol. 172, 2511-2520 publizierte DNA-Sequenz.

Synthese und Reinigung der PCR Primer Oligonukleotide erfolgte durch die Firma PE Applied Biosystems und nach deren Protokollen.

Beispiel 7

5 PCR-Bedingungen für den Nachweis von *P. aeruginosa*

Nach Variation von Primer- und Sondenkonzentration, und MgCl₂ Konzentration ergaben sich folgende Bedingungen als optimal:

10	Komponente	Volumen (µl)	Endkonzentration (in 50 µl)	Menge DNA
		5.00		1 fg - 100 ng
	Bidest	7.25		
	10 x TaqMan Puffer A	5.00	1 x	
15	25 mM MgCl ₂ Lösung	13.00	6.5 mM	
	dATP	2.00	200 µM	
	dCTP	2.00	200 µM	
	dGTP	2.00	200 µM	
	dUTP	2.00	400 µM	
20	5' Primer # 876	1.00		3 pmol
	Sonde # 911	4.00		8 pmol
	3' Primer # 1147	5.00		15 pmol
	AmpliTaQ Gold	0.25		1.25 units
	AmpErase UNG	0.50		0.50 units
25	DMSO	1.00		

		50.00		

30 Für eine optimale Reproduzierbarkeit der Ergebnisse ist darauf zu achten, daß bei jedem PCR-Lauf möglichst viele Komponenten des PCR-Mixes in einem sogenannten Mastermix vorgemischt werden. Unter Standardbedingungen wird nur das zu untersuchende DNA-Material (0-15.25 µl) als Komponente in jedes PCR Reaktionsgefäß separat zugeben.

Die PCR-Reaktionen werden in dem PCR Heizblock des ABI Sequence
35 Detectors 7700 durchgeführt. Funktional äquivalent sind PCR-Heizblöcke mit vergleichbaren Heiz- und Wärmetransfereigenschaften, wie z. B. die PE ABI Geräte Modell 7200, 9700, 9600 und 2400.

Das PCR-Zyklusprofil für die *Pseudomonas aeruginosa* PCR ist wie folgt:

	Cycle	Temperatur (°C)	Zeit (min)	Wiederholungen
	Hold	50	2:00	1
5	Hold	95	10:00	1
	Cycle	97	0:30	4
		60	1:00	
10	Cycle	94	0:30	41
		60	1:00	
	Hold	25	5:00	

15 Für Details zu PCR-Bedingungen siehe Beispiel 3.

Beispiel 8

Selektivität des *Pseudomonas aeruginosa* PCR-Schnelltests

20 Um die Selektivität des PCR-Tests abzuschätzen, wurde genomische DNA aus verschiedenen Organismen isoliert und im Fluoreszenz-PCR Test eingesetzt. Die Menge an entstandenen PCR Produkten wurde als CT-Wert (Threshold Cycle, für C_t-Wert s. Definition Beispiel 4) angegeben .

25 **Liste der getesteten DNA-Isolate**
(je 10 ng genomische DNS analysiert)

	Organismus	Resultat (als CT-Wert)
30	<i>Pseudomonas</i> Arten	
	<i>P. aeruginosa</i>	DSM 1117 (ATCC 27853) 19
		DSM 1128 (ATCC 9027) 19
		DSM 3227 (ATCC 19429) 19
		DSM 50071 (ATCC 10145) 19
35	<i>P. putida</i>	DSM 50026 45
	<i>P. fluoreszenz</i>	ATCC 948 45
	Andere bakterielle Arten	
40	<i>Staphylococcus aureus</i>	DSM 683 45
		DSM 1104 45
		DSM 6148 45
		DSM 6538P 45
	<i>Streptococcus faecalis</i>	DSM 2981 45
		DSM 6134 45
45		ATCC 29212 45
	<i>Salmonella typhimurium</i>	ATCC 13311 45
	<i>Escherichia coli</i>	DSM 301 45

DSM 787	45
DSM 1103	45
ATCC 8739	45

5 Eukaryonten

<i>Neurospora crassa</i>	45
<i>Arabidopsis thaliana</i>	45
Salmon (Sigma D9156)	45
Mensch (Perkin Elmer ABI, 401846)	45

10

Wasser	45
---------------	----

Ausschließlich *Pseudomonas aeruginosa* Stämme ergaben ein positives Ergebnis im PCR-Schnelltest. Nach 19 PCR Zyklen (CT=19) war erstmals ein linearer Anstieg der Fluoreszenz meßbar, wenn 10 ng *P. aeruginosa* DNS eingesetzt wurden. Der PCR Test war hochspezifisch. Auch die nahe verwandten Arten *P. putida* und *P. fluorescenz* ergaben kein Fluoreszenzsignal im PCR-Schnelltest.

Als Positivkontrolle wurden die selben bakteriellen DNS, die im algQ-PCR-Test analysiert worden waren mit dem universellen 16S rRNA PCR System (s. Beispiel 19) untersucht. Alle bakteriellen DNS ergaben ein positives Signal mit dem 16S rRNA System. Das bedeutet, alle DNS ließen sich 16S rRNA-PCR-amplifizieren, aber lediglich die *P. aeruginosa* DNS ließen sich algQ-PCR-amplifizieren.

Das algQ-System ist *Pseudomonas aeruginosa* spezifisch. Zusätzlich wurden die entstandenen PCR-Produkte elektrophoretisch analysiert (vgl. Beispiel 3). Die PCR-Produkte hatten eine Größe von 294 Basenpaaren (ohne Abb.). Kontrollsequenzierungen der PCR-Produkte verifizierten, daß es sich um algQ DNS handelte (ohne Abb.)

30

Beispiel 9

Sensitivität und Linearität des *P. aeruginosa* PCR-Schnelltests

Um die Sensitivität des *P. aeruginosa* PCR-Tests zu bestimmen, wurde genomische *P. aeruginosa* DNS präpariert und in PCR-Experimenten eingesetzt (Abb.3). Verschiedene Mengen an *P. aeruginosa* Genomkopien wurden in der Fluoreszenz-PCR eingesetzt (Abb. 3). Die gezeigten Daten stellen Mittelwerte und Standardabweichungen aus 4 unabhängigen Experimenten dar. Die Menge an freiwerdender Fluoreszenz und somit an entstehenden PCR-Produkten wird als CT-Wert angegeben. Die PCR- Reaktion wurde über 45 Zyklen

durchgeführt. Der CT-Wert der Wasserkontrolle (NTC = no template control) betrug 45.

Das Ergebnis zeigt, daß sich die DNS von 3 Bakterienzellen mittels Fluoreszenz-PCR nachweisen läßt. Der PCR-Schnelltest erlaubt eine lineare
5 Quantifizierung der eingesetzten *P. aeruginosa* Genome über 4 log Stufen, d. h. zwischen 3 und 30.000 KBE.

Beispiel 10

Nachweis von *Escherichia coli*

10

Der Nachweis von *E. coli* erfolgte durch erfindungsgemäße artspezifische Amplifikation von *murA*-Gensequenzen

15

Spezifische Bereiche des *murA*-Gens dienten als diagnostisches Ziel für die Entwicklung eines PCR-Schnelltests zum Nachweis von *Escherichia coli*. Warum wurde dieses Gen als diagnostisches Ziel gewählt? Das *murA* Gen verschlüsselt das Enzym UDP-N-Acetylglucosamin Enolpyruvyltransferase, ein wichtiges Strukturgen von *E. coli* (Marquardt et al. 1992, J. Bacteriol. 174, 5748-5752). Dieses Enzym katalysiert den ersten Schritt der Peptidoglykan-
20 Synthese, im Falle von *E. coli* des Mureins, welches einen essentiellen Bestandteil der bakteriellen Zellwand darstellt. Die Zellwandkomposition ist als ein charakteristisches Merkmal von Bakterienarten anzusehen. Es wurde die *murA* Nukleotidsequenz von *E. coli* mit der nahe verwandten Enterobakteriaceaeen-Art *Enterobacter cloacae* verglichen. Auf Grund der
25 identifizierten Sequenzunterschiede wurde das *murA*-Gen als genetischer Marker mit diagnostischer Potenz zur Identifizierung der Enterobakteriaceaeen-Art *Escherichia coli* ausgewählt.

30

Als Resultat von DNS-Sequenzdatenbank-Vergleichen und praktischer Optimierungsarbeiten, unter Verwendung verschiedener Primer- und Sondenkombinationen, wurden folgende *murA*-spezifische DNA-Sequenzen als optimale Primer- / Sonden Kombination bestimmt:

Forward Primer Sequence (# 767*):

35 5' GTT CTG TGC ATA TTG ATG CCC GCG 3'

SEQ. ID. NO. 12

Sonde (# 802):

5'-FAM - TCT GCG CAC CTT ACG ATC TGG TT - TAMRA 3' SEQ. ID. NO. 13

Reverse Primer Sequence (# 884):

5' GCA AGT TTC ACT ACC TGG CGG TTG 3'

(als reverse complement einsetzen)

SEQ. ID. NO. 14

5

* Positionen beziehen sich auf die in Marquardt et al. 1992, J. Bacteriol. 174, 5748-5752 publizierte DNA-Sequenz (Genbank: M92358).

Die Sonden wurden von der Firma PE Applied Biosystems Division, Weiterstadt, Deutschland hergestellt. Es handelt sich um einzelsträngige Oligonukleotide, die am 5' Ende mit einem Fluoreszenzderivat (FAM = 6-carboxyfluorescein) und am 3' Ende mit einem Rhodaminderivat (TAMRA = 6-carboxytetramethylrhodamine) modifiziert worden. Synthese und Reinigung erfolgte entsprechend der Vorschriften von PE-Applied Biosystems.

15

Beispiel 11

PCR-Bedingungen für den Nachweis von *Escherichia coli*

Nach Variation von Primer- und Sondenkonzentration, der MgCl₂ bzw. Glycerin Konzentration und der Nukleotidkomposition ergaben sich folgende Bedingungen als optimal:

20

Komponente	Volumen (µl)	Endkonzentration (in 50 µl)	Menge
DNA	5.00		1 fg - 100 ng
Bidest	8.75		
10 x TaqMan Puffer A	5.00	1 x	
25 mM MgCl ₂ Lösung	7.00	3.5 mM	
dATP	2.00	200 µM	
dCTP	2.00	200 µM	
7-deaza-dGTP	2.00	200 µM	
dUTP	2.00	400 µM	
Glycerin 40%	2.50	2%	
5' Primer # 767	5.00		15 pmol
Sonde # 802	3.00		6 pmol
3' Primer # 884	5.00		15 pmol
AmpliTaq Gold	0.25		1.25 units
AmpErase UNG units	0.50		0.50
	----- 50.00		

40

45

Das PCR-Zyklusprofil für die *Escherichia coli* PCR:

Cycle	Temperatur (°C°)	Zeit (min)	Wiederholung
Hold	50	2:00	1
Hold	95	10:00	1
Cycle	95	0:15	40
	60	1:00	
Hold	25	5:00	

5 Für Details siehe Beispiel 3.

Beispiel 12**Selektivität des *Escherichia coli* PCR-Schnelltests**

10

Um die Selektivität des PCR-Tests abzuschätzen, wurde genomische DNA aus verschiedenen Organismen isoliert und im Fluoreszenz-PCR Test eingesetzt. Die Menge an entstandenen PCR Produkten wurde als CT-Wert (Threshold Cycle) angegeben (Tab.).

15

Liste der getesteten DNA-Isolate
(je 10 ng genomische DNS analysiert)

Organismus	Resultat (als CT-Wert)
Escherichia coli Stämme	
Escherichia coli	
DSM 301	16
DSM 787	16
25 DSM 1103	16
ATCC 8739	16
Andere Enterobacteriaceae	
Acetobacter pasteurianus	40
30 Acinetobacter calcoaceticus	40
Aeromonas enteropelogenes	40
Alcaligenes faecalis	40
Budvicia aquatica	40

	Buttiauxella agrestis	DSM 4586	40
	Cedecea davisae	DSM 4568	40
	Chromobacterium violaceum	DSM 30191	40
	Enterobacter cloacae	DSM 30054	40
5	Edwardsiella tarda	DSM 30052	40
	Ewingella americana	DSM 4580	40
	Erwinia amylovora	DSM 30165	40
	Hafnia alvei	DSM 30163	40
	Haemophilus influenzae	DSM 4690	40
10	Halomonas elongata	DSM 2581	40
	Helicobacter pylori	DSM 4867	40
	Kluyvera ascorbata	DSM 4611	40
	Leclercia adecarboxylata	DSM 5077	40
	Legionella pneumophila	DSM 7515	40
15	Leminorella grimontii	DSM 5078	40
	Levinea malonatica	DSM 4596	40
	Listeria monocytogenes	DSM 20600	40
	Moellerella wisconsensis	DSM 5076	40
	Morganella morganii sp.	DSM 30164	40
20	Pantoea agglomerans	DSM 3493	40
	Photorhabdus luminescens	DSM 3368	40
	Plesiomonas shigelloides	DSM 8224	40
	Pragia fontium	DSM 5563	40
	Providencia stuarti	DSM 4539	40
25	Proteus mirabilis	DSM 788	40
	Rhanella aquatilis	DSM 4594	40
	Serratia marcescens	DSM 30121	40
	Tatumella ptyseos	DSM 5000	40
	Vibrio proteolyticus	DSM 30189	40
30	Xenorhabdus nematophilus	DSM 3370	40
	Yersinia enterocolitica	DSM 4780	40

Andere bakterielle Arten

35	Pseudomonas aeruginosa	DSM 1128 (ATCC 9027)	40
	Bacillus subtilis		40
	Salmonella typhimurium	ATCC 13311	40
	Pseudomonas mirabelis	DSM 788	40
	Staphylococcus aureus	DSM 6538P	40
	Streptococcus faecalis	DSM 2981	40
40	Klebsiella pneumonia	ATCC 10031	40
	Citrobacter freundii	DSM 30040	40

Eukaryonten

45	Neurospora crassa		40
	Arabidopsis thaliana		40
	Salmon (Sigma D9156)		40
	Mensch (Perkin Elmer ABD, 401846)		40

Wasser

40

Lediglich *Escherichia coli* Stämme ergaben ein positives Ergebnis im PCR-Schnelltest. Nach 16 PCR Zyklen (CT=16) war erstmals ein linearer Anstieg der Fluoreszenz meßbar, wenn 10 ng *Escherichia coli* DNS eingesetzt wurden. Der PCR Test war hochspezifisch. Auch ein nahe verwandte Enterobacteriaceaeen-Art, *Enterobacter cloacae*, ergab kein Fluoreszenzsignal im PCR-Schnelltest (Tab.).

Als Positivkontrolle wurden dieselben bakteriellen DNS, die im *murA*-PCR-Test analysiert worden waren (Tab.) mit dem universellen 16S rRNA PCR System (s. Beispiel 19) untersucht. Alle bakteriellen DNS ergaben ein positives Signal mit dem 16S rRNA System. D. h. alle DNS ließen sich 16S rRNA-PCR-amplifizieren, aber lediglich die *Escherichia coli* DNS ließen sich *murA*-PCR-amplifizieren.

Das *murA*-System ist spezifisch für *Escherichia coli*.

Zusätzlich wurden die entstandenen PCR-Produkte elektrophoretisch analysiert (vgl. Bericht *Staphylococcus aureus*). Die PCR-Produkte hatten eine Größe von 142 Basenpaaren (ohne Abb.). Kontrollsequenzierungen der PCR-Produkte verifizierten, daß es sich um *murA* DNS handelte (ohne Abb.)

Beispiel 13 **Sensitivität des *E. coli* Test**

Um die Sensitivität des *Escherichia coli* PCR-Tests zu bestimmen, wurde genomische *Escherichia coli* DNS präpariert und in PCR-Experimenten eingesetzt (Abb. 4).

Verschiedene Mengen an *Escherichia coli* Genomkopien wurden in der Fluoreszenz-PCR eingesetzt (Abb. 4). Die gezeigten Daten stellen Mittelwerte und Standardabweichungen aus 4 unabhängigen Experimenten dar. Die Menge an freiwerdender Fluoreszenz und somit an entstehenden PCR-Produkten wird als CT angegeben. Die PCR Reaktion wurde über 40 Zyklen durchgeführt. Der CT-Wert der Wasserkontrolle (NTC = no template control) betrug 40.

Das Ergebnis zeigt, daß sich die DNS von 3 Bakterienzellen mittels Fluoreszenz-PCR nachweisen läßt. Der PCR-Schnelltest erlaubt eine lineare Quantifizierung der eingesetzten *Escherichia coli*-Genome über 6 log Stufen, d. h. zwischen 3 und 3.000000 KBE.

Beispiel 14**Nachweis von *Salmonella* spp. (Subspezies)**

Der Nachweis von *Salmonella* spp. der Art *Salmonella enterica* erfolgte durch
5 erfindungsgemäße spezifische Amplifikation von *invA*-Gensequenzen

Spezifische Bereiche des *invA* Gens dienten als diagnostisches Ziel für die
Entwicklung eines PCR-Schnelltests zum Nachweis von *Salmonella* spp.
Warum wurde dieses Gen als diagnostisches Ziel gewählt? Das *invA* Gen
10 verschlüsselt einen *Salmonella*-spezifischen Virulenzfaktor. Verschiedene
Untersuchungen an einer Reihe von *Salmonellen* haben gezeigt, daß diese
Bakterienarten an Epithelzellen binden. Bei diesem Prozeß wird das Actin-
System der Wirtszellen von den Bakterien beeinflusst. Als Reaktion umschließen
die Wirtszellen die Bakterienzellen. Nach vollständigem Einschluß existieren die
15 Bakterien in Vesikeln im Zytoplasma der Wirtszellen. An diesem
Einschließungsprozeß (engl. invasion) sind die sogenannten *inv* Gene (*invA-H*)
von *Salmonella* beteiligt. Mutanten in dem *invA* Gen binden noch an Wirtszellen,
werden von diesen aber nicht mehr aufgenommen. Die *inv* Gensequenz
Salmonella Subspezies stark konserviert erhalten (Salyers and Whitt 1994,
20 *Salmonella* Infection, in: Bacterial Pathogenesis ASM Press, Washington D.C.
p233). Das *invA* Gen von *Salmonella* wurde isoliert und die Nukleotidsequenz
aufgeklärt (Galan and Curtis 1989, PNAS USA 86: 6383-7, Galan and Curtis
1991, Infection and Immunity 59: 2901-2908, und siehe: Rahn et al. 1992, Mol.
Cell. Probes 6: 271-279). Da das *invA* Gen an der Expression eines
25 spezifischen Virulenzmechanismus von *Salmonellen* beteiligt ist, stellt es einen
genetischen Marker mit diagnostischer Potenz zur Identifizierung von
Salmonella spp. dar (Rahn et al. 1992, Mol. Cell. Probes. 6: 271-279).

Als Resultat von DNS-Sequenzdatenbank-Vergleichen und praktischer
30 Optimierungsarbeiten, unter Verwendung verschiedener Primer- und
Sondenkombinationen, wurden folgende *invA*-spezifische DNA-Sequenzen als
optimale Primer- / Sonden Kombination bestimmt:

Forward Primer Sequence (# 269*):
35 5' GTG AAA TTA TCG CCA CGT TCG GGC 3' SEQ. ID. NO. 15
Sonde (# 333):
5'-FAM - CTT CTC TAT TGT CAC CGT GGT CCA - TAMRA 3'
SEQ. ID. NO. 16

Reverse Primer Sequence (# 542):

5' GGT TCC TTT GAC GGT GCG ATG AAG 3'

(als reverse complement einsetzen)

SEQ. ID. NO. 17

5

* Positionen beziehen sich auf die in Boyd et al. 1996, Appl. Environ. Microbiol. 62: 804-808 publizierte DNA-Sequenz (Genbank: U43237).

10

Die Sonden wurden von der Firma PE Applied Biosystems Division, Weiterstadt, Deutschland hergestellt. Es handelt sich um einzelsträngige Oligonukleotide, die am 5' Ende mit einem Fluoreszenzderivat (FAM = 6-carboxyfluorescein) und am 3' Ende mit einem Rhodaminderivat (TAMRA = 6-carboxytetramethylrhodamine) modifiziert wurden. Synthese und Reinigung erfolgte entsprechend der Vorschriften von PE-Applied Biosystems.

15

Beispiel 15

PCR-Bedingungen für den Nachweis von Salmonellen

20

Nach Variation von Primer- und Sondenkonzentration, und MgCl₂ Konzentration ergaben sich folgende Bedingungen als optimal:

Komponente	Volumen (µl)	Endkonzentration (in 50 µl)	Menge
DNA	5.00		1 fg - 100 ng
Bidest	11.25		
10 x TaqMan Puffer A	5.00	1 x	
25 mM MgCl ₂ Lösung	7.00	3.5 mM	
dATP	2.00	200 µM	
dCTP	2.00	200 µM	
dGTP	2.00	200 µM	
dUTP	2.00	400 µM	
5' Primer # 269	5.00		15 pmol
Sonde # 333	3.00		6 pmol
3' Primer # 542	5.00		15 pmol
AmpliTaQ Gold	0.25		1.25 units
AmpErase UNG	0.50		0.50 units

	50.00		

40

45

Das PCR-Zyklusprofil für die *Salmonella* ssp. PCR:

Cycle	Temperatur (°C)	Zeit (min)	Wiederholung
Hold	50	2:00	1
Hold	95	10:00	1
Cycle	95	0:15	40
	60	1:00	
Hold	25	5:00	

Für Details siehe Beispiel 3.

5

Beispiel 16**Selektivität des *Salmonella* ssp. PCR-Schnelltests**

10 Um die Selektivität des PCR-Tests abzuschätzen, wurde genomische DNA aus verschiedenen Organismen isoliert und im Fluoreszenz-PCR Test eingesetzt. Die Menge an entstandenen PCR Produkten wurde als CT-Wert (Threshold Cycle) angegeben (CT- Definition s. Beispiel 4).

15

Liste der getesteten DNA-Isolate
(je 10 ng genomische DNS analysiert)

Organismus	Resultat (als CT-Wert)
20 <i>Salmonella enterica</i>	
Subspezies	
Salmonella typhimurium ATCC 13311	15
Salmonella typhi	15
25 Salmonella agona	15
Salmonella borismorbificans	15
Salmonella anatum	15
Salmonella brandenburg	15
Salmonella derby	15
30 Salmonella montevideo	15
Salmonella newport	15
Salmonella paratyphi B	15
Salmonella pullorum	15
Salmonella dublin	15
35 Salmonella enteritidis	15
Salmonella hadar	15
Salmonella infantis	15

Beispiel 17

Sensitivität des PCR-Schnelltests

Um die Sensitivität des *Salmonella* ssp. PCR-Tests zu bestimmen, wurde genomische *Salmonella typhimurium* DNS präpariert und in PCR-Experimenten eingesetzt (Abb. 5).

Verschiedene Mengen an *Salmonella typhimurium* Genomkopien wurden in der Fluoreszenz-PCR eingesetzt (Abb. 5). Die gezeigten Daten stellen Mittelwerte und Standardabweichungen aus 4 unabhängigen Experimenten dar. Die Menge an freierwirdender Fluoreszenz und somit an entstehenden PCR-Produkten wird als CT angegeben. Die PCR Reaktion wurde über 40 Zyklen durchgeführt. Der CT-Wert der Wasserkontrolle (NTC = no template control) betrug 40.

Das Ergebnis zeigt, daß sich die DNS von 3 Bakterienzellen mittels Fluoreszenz-PCR nachweisen läßt. Der PCR-Schnelltest erlaubt eine lineare Quantifizierung der eingesetzten *Salmonella typhimurium* Genome über 6 log Stufen, d. h. zwischen 3 und 3.000000 KBE.

Beispiel 18

DNA-Freisetzung ohne Voranreicherung in Nährmedien

DNS aus verschiedenen Testmikroorganismen wurde entsprechend Boom et al., 1990, extrahiert, von Proteinen und sonstigen PCR-Inhibitoren gereinigt (Quiagen Säulen Kit, 1995) und in PCR Amplifikationsexperimenten eingesetzt.

Beispiel 19

Nachweis von Bakterien universell

Der Nachweis von Bakterien erfolgte durch erfindungsgemäße spezifische Amplifikation von konservierten 16S rRNA Gensequenzen (SEQ. ID. NO. 5, siehe Beispiel 24). Bestimmte 16S rRNA-spezifische DNA-Sequenzen haben sich im Laufe der Evolution konserviert, sind deshalb im Genom aller Bakterien vorhanden und können als Primer und Sonden zum universellen Nachweis von Bakterien eingesetzt werden (Relman 1993, Weisburg et al. 1991, J. Bacteriol. 173).

Als Resultat von DNS-Sequenzdatenbank-Vergleichen und praktischen Optimierungsarbeiten, unter Verwendung verschiedener Primer- und Sondenkombinationen, wurden folgende 16S rRNA-spezifische DNA-Sequenzen als optimales Primer-/SondenKombination bestimmt:

1. PCR Sonde

23 mer: 5'- FAM - TTA AGT CCC GCA ACG AGC GCA AC - TAMRA - 3'
(Sonde 16S rRNA # 1090): SEQ. ID. NO. 19

5

Sonden wurden von der Firma PE Applied Biosystems Division, Weiterstadt, Deutschland hergestellt. Es handelt sich um einzelsträngige Oligonukleotide, die am 5' Ende mit einem Fluoreszenzderivat (FAM = 6-carboxyfluorescein) und am 3' Ende mit einem Rhodaminderivat (TAMRA = 6-carboxytetramethylrhodamine) modifiziert worden. Synthese und Reinigung erfolgte entsprechend der Vorschriften von PE-Applied Biosystems.

10

2. PCR Primer

15

19 mer: 5'- GCA TGG CTG TCG TCA GCT C - 3'
(Primer 16S rRNA forward # 1053*) SEQ. ID. NO. 18

20 mer: 5'- TGA CGG GCG GTG TGT ACA AG - 3'
(Primer 16S rRNA reverse # 1386*) SEQ. ID. NO. 20

20

* Positionen beziehen sich auf die DNS Sequenz des 16S rRNA Gens (E. coli in Weisburg et al.1991, J. Bacteriol. 173)

Synthese und Reinigung der PCR -Primer -Oligonukleotide erfolgte durch die Firma PE Applied Biosystems und nach deren Protokollen.

25

Beispiel 20

PCR Bedingungen für den Nachweis von Bakterien universell

30

Nach Variation von Primer- und Sondenkonzentration, und MgCl₂ Konzentration Temperatur und Zyklenprofil der PCR und Abstand des Reporterfarbstoffs zum Quencherfarbstoff innerhalb der Sonde ergaben sich folgende Bedingungen als optimal:

Folgende Komponenten wurden in einem PCR Reaktionsgefäß (PE Applied Biosystems Best. No. N8010580) gemischt.:

35

	Komponente	Volumen (μl)	Endkonzentration (in 50 μl)	Menge
	DNA	1.00		1 fg - 100 ng
5	Bidest Wasser	17.25		
	10 x TaqMan Puffer A	5.00	1 x	
	25 mM MgCl ₂ Lösung	11.00	5.5 mM	
	dATP	1.00	200 μ M	
	dCTP	1.00	200 μ M	
10	dGTP	1.00	200 μ M	
	dUTP	1.00	400 μ M	
	5' Primer #1053	5.00	400 nM	20 pmol
	Sonde#1090	1.00	40 nM	2 pmol
	3' Primer #1386	5.00	400 nM	20 pmol
15	AmpliTaq	0.25		1.25 units
	AmpErase UNG	0.50		0.50 units
		----- 50.00		

20 Für eine optimale Reproduzierbarkeit der Ergebnisse ist darauf zu achten, daß bei jedem PCR-Lauf möglichst viele Komponenten des PCR-Mixes in einem sogenannten Mastermix vorgemischt werden. Unter Standardbedingungen wird nur das zu untersuchende DNA-Material (0-15.25 μ l) als Komponente in jedes PCR Reaktionsgefäß separat zugeben.

25

Das PCR-Zyklusprofil ist wie folgt:

Cycle	Temperatur ($^{\circ}$C)	Zeit (min)	Wiederholung
Hold	50	2:00	1
Hold	95	10:00	1
Cycle	95	0:15	40
Cycle	60	1:00	
Hold	25	5:00	

Dieses Schema ist kompatibel für PCR-Geräte mit Heizblock, wie z.B.:

GeneAMP PCR Geräte 2400 und 9600 und das ABI Prism 7700 Sequence Detection System von Perkin Elmer. Für Details siehe Beispiel 3.

5 Nach Abschluß der PCR Reaktionen wurden die Proben in das Fluorimeter LS-50B, mit Zusatz zur Detektion von Fluoreszenz in Mikrotiterplatten der Firma Perkin Elmer transferiert. Messung und Quantifizierung der Fluoreszenzstrahlung erfolgt nach Angaben des Herstellers (PE Applied Biosystems, Weiterstadt, Germany).

10 **Beispiel 21**

Selektivität des universellen bakteriellen PCR-Schnelltests

15 Um die Selektivität des PCR-Tests abzuschätzen, wurde genomische DNA von verschiedenen Organismen isoliert und in dem universellen PCR-Test eingesetzt (Abb. 6). Die Menge an entstandenen PCR-Produkten wird in relativen Fluoreszenzeinheiten angegeben (Abb. 6)

Der entwickelte PCR Test detektiert selektiv Bakterien.
Die unterschiedlichen Signalintensitäten der bakteriellen Proben reflektierten die
20 eingesetzten variablen DNA-Mengen.
Die entstandenen PCR-Produkte wurden elektrophoretisch analysiert. Die PCR Produkte hatten eine Größe von 330 Basenpaaren (ohne Abb.). Kontrollsequenzierungen dieser PCR-Produkte ergaben, daß es sich tatsächlich
25 um 16S rRNA handelte (ohne Abb.). Der PCR-Schnelltest ist 16S rRNA-spezifisch.

Beispiel 22

Sensitivität und Linearität des Schnelltests zum Nachweis von Bakterien

30 Um die Sensitivität des PCR Tests zu bestimmen, wurde *Salmonella* DNS präpariert und in PCR-Experimenten eingesetzt. Es wurden verschiedene Verdünnungen der DNS hergestellt. Jede Verdünnung wurde dreifach parallel hergestellt und in dem PCR-Test eingesetzt (Abb. 7). Die Menge an
35 freiwerdender Fluoreszenz wird als sogenannter RQ Wert angegeben.

Der RQ Wert ist die Differenz zwischen der Reporter-(R) Fluoreszenzstrahlung in einer PCR Reaktion, in der Template DNS (hier genomische *Salmonella* DNS) eingesetzt wurde (R^+) und der Reporter-Fluoreszenzstrahlung, in einer

PCR-Reaktion, in der keine DNS eingesetzt wurde (R^-). R^- entspricht also der Hintergrundstrahlung. Die Reporter-Strahlung (R) wird jeweils zur Quencher-Strahlung (Q) ins Verhältnis gesetzt. Die Quencher-Strahlung ändert sich während der PCR-Reaktion nicht und stellt somit einen internen Standard dar, gegen den normiert wird.

Das Ergebnis zeigt, daß sich die DNS von 1-3 *Salmonella* Bakterien mittels Fluoreszenz-PCR nachweisen ließ. Die Fluoreszenzstrahlung, die nach 40 PCR Zyklen entsteht, liegt signifikant über der Hintergrundstrahlung.

- Der Fluoreszenz-PCR-Test erlaubt die lineare Quantifizierung der eingesetzten *Salmonella* Genome über mindestens 4 log Stufen d. h. zwischen 1-3 und 30.000 KBE (Abb. 7).

Beispiel 23

Produktprüfung mit dem bakteriellen Schnelltest

Die Anwendung des entwickelten PCR-Schnelltests wurde durch *spiking* Experimente untersucht. 10 ml WFI (Wasser für Injektionszwecke, Chargen Nr. 63022) wurden mit 50 KBE *Salmonellen* gespikt (5 KBE/ml). DNS wurde aus den verschiedenen, gespikten Proben präpariert (Boom et al. 1990), gereinigt (Qiagen 1995) und im PCR-Schnelltest analysiert (Abb. 8).

Die gespikten *Salmonellen* ließen sich im Prüfprodukt nachweisen. Die Nachweismenge betrug 90% der eingesetzten DNA-Menge (Abb. 8). Dieser Wert reflektiert die Materialverluste, die bei der DNS Präparation aus den gespikten Produkten auftreten. Trotz dieser Verluste ließen sich 1-3 KBE/ml in dem gespikten Prüfprodukt nachweisen. Auf der anderen Seite waren im nicht-gespikten Prüfprodukts keine *Salmonella* Keime detektierbar (Abb. 8). Die Sterilität des Prüfprodukts wurde durch Membranfiltration entsprechend der Methoden in der EP (1997) nachgewiesen.

Beispiel 24

Target-Gen-, Primer- und Sondensequenzen für die verschiedenen
5 Organismen / -gruppen

SEQ. ID. NO. 1 *Staphylococcus aureus*

5'

AGATGCACGT ACTGCTGAAA TGAGTAAGCT AATGGAAAAC ACATATAGAG

10

ACGTGAATAT TGCTTTAGCT AATGAATTAA CAAAAATTTG CAATAACTTA

AATATTAATG TATTAGTTGT GATTGAAATG GCAAACAAAC ATCCGCGTGT

TAATATCCAT CAACCTGGTC CAGGAGTAGG CGGTCATTGT TTAGCTGTTG

ATCCGTACTT TATT 3' (Primer und Sondensequenzen sind
unterstrichen)

15

SEQ. ID. NO. 6

5' AGATGCACGT ACTGCTGAAA TGAG 3'

SEQ. ID. NO. 7

5'- TAMRA - CCTGGTCCAG GAGTAGGCGG - FAM -3'

(als reverse complement einsetzen)

20

SEQ. ID. NO. 8

5' GTTTAGCTGT TGATCCGTAC TTTATT 3'

(als reverse complement einsetzen)

SEQ. ID. NO. 2 *Pseudomonas aeruginosa*

25

5'

CAGGCCTTCG ATGCCCTGAG CGGTATTCAG GCACCGGCGC CCAACGCCGA

AGAACTCCAG CATTCTGCC AATTGCTGCT GGACTATGTA TCTGCCGGAC

ACTTCGAGGT CTACGAGCAA CTGACGGCGG AAGGCAAGGC CTTCGGCGAT

CAGCGCGGCC TGGAGCTGGC CAAGCAGATC TTCCCCCGGC TGGAAGCCAT

CACCGAATCC GCGCTGAACT TCAACGACCG CTGCGACAAC GGCGATTGCC
GTGAAGGAGC CTGCCTCATC GCGGAGCTGA AGGTCCTGCG GCAACAGTTG

CACGAACGCT 3' (Primer und Sondensequenzen sind
unterstrichen)

5 **SEQ. ID. NO. 9**

5' CTTCGATGCC CTGAGCGGTA TTC 3'

SEQ. ID. NO. 10

5' - FAM - CCAACGCCGA AGAACTCCAG CATTTC - TAMRA - 3'

SEQ. ID. NO. 11

10 5' CTGAAGGTCC TGC GGCAACA GTT 3' (als reverse complement
einsetzen)

SEQ. ID. NO. 3

Escherichia coli

5'

15 AAAGTAGAAC GTAATGGTTC TGTGCATATT GATGCCCCGCG ACGTTAATGT
ATTCTGCGCA CCTTACGATC TGGTTAAAC CATGCGTGCT TCTATCTGGG
CGCTGGGGCC GCTGGTAGCG CGCTTTGGTC AGGGGCAAGT
TTCACTACCT

GGCGGTTGTA CGATCGGTGC GCGTCCGGTT GATCTACACA

20 TTTCTGGCCT

CGAACAATTA GGCGCGACCA TC 3' (Primer und Sondensequenzen sind
unterstrichen)

SEQ. ID. NO. 12

5' GTTC TGTGCATATT GATGCCCCGCG 3'

25 **SEQ. ID. NO. 13**

5' - FAM - TCTGCGCACC TTACGATCTG GTT - TAMRA - 3'

SEQ. ID. NO. 14

5' GCAAGT TTCACTACCT GGCGGTTG 3

(als reverse complement einsetzen)

SEQ. ID. NO. 4 **Salmonella ssp.**

5'

5 TGATTGAAGC CGATGCCGGT GAAATTATCG CCACGTTCCG
GCAATTCGTT
ATTGGCGATA GCCTGGCGGT GGGTTTTGTT GTCTTCTCTA TTGTCACCGT
GGTCCAGTTT ATCGTTATTA CCAAAGGTTC AGAACGTGTC
GCGGAAGTCG
10 CGGCCCCGATT TTCTCTGGAT GGTATGCCCG GTAAACAGAT
GAGTATTGAT
GCCGATTGA AGGCCGGTAT TATTGATGCG GATGCCGCGC
GCGAACGGCG
AAGCGTACTG GAAAGGGAAA GCCAGCTTTA CGGTTCTTT
15 GACGGTGCGA
TGAAGTTTAT 3' (Primer und Sondensequenzen sind unterstrichen)

SEQ. ID. NO. 15

5' GTGAAATTAT CGCCACGTTC GGGC 3'

SEQ. ID. NO. 16

20 5' - FAM - CTTCTCTATT GTCACCGTGG TCCA - TAMRA - 3'

SEQ. ID. NO. 17

5' GGTTCCTTTG ACGGTGCGAT GAAG 3' (als reverse complement einsetzen)

SEQ. ID. NO. 5 **Bakterien**

25 5'

GCATGGCTGT CGTCAGCTCG TGTTGTGAAA TGTTGGGTTA
AGTCCCGCAA

CGAGCGCAAC CCTTATCCTT TGTTGCCAGC GGTCCGGCCG
GGA ACTCAA

GGAGACTGCC AGTGATAAAC TGGAGGAAGG TGGGGATGAC
GTCAAGTCAT

5 CATGGCCCTT ACGACCAGGG CTACACACGT GCTACAATGG
CGCATACAAA

GAGAAGCGAC CTCGCGAGAG CAAGCGGACC TCATAAAGTG
CGTCGTAGTC

CGGATTGGAG TCTGCAACTC GACTCCATGA AGTCGGAATC

10 GCTAGTAATC

GTGGATCAGA ATGCCACGGT GAATACGTTC CCGGGCCTTG
TACACACCGC

CCGTCA 3' (Primer und Sondensequenzen sind unterstrichen)

(am Beispiel *E. coli*, Weisburg et al. 1991, J. Bakteriol. 173:

15 598.)

SEQ. ID. NO. 18

5' GCATGGCTGT CGTCAGCTC 3'

SEQ. ID. NO. 19

5' - FAM - TTAAGTCCCG CAACGAGCGC AAC - TAMRA - 3'

20 **SEQ. ID. NO. 20**

5' CTTGTACACA CCGCCCGTCA 3'

(als reverse complement einsetzen)

Beispiel 25

25

Varianten in den Primer- und Sondensequenzen. Als Varianten werden die Primer- / Sondensequenzkombinationen definiert, die die Target-DNA-Sequenzen mit gleicher Spezifität (100%) und vergleichbarer Sensitivität (>70%) detektieren, wie die in Beispiel 24 angegebenen Sequenzen.

Forward Primer

Sonde

Reverse Primer

Staphylococcus aureus (PCR-Bedingungen wie in Beispiel 3)

5 SEQ. ID. NO 6 7 8
AGATGCACGT ACTGCTGAAA TGAG/TAMRA-CCTGGTCCAG GAGTAGGCGG-FAM / GTTTAGCTGT TGATCCGTAC TTTATT

SEQ. ID. NO 6 7 23
AGATGCACGT ACTGCTGAAA TGAG /TAMRA-CCTGGTCCAG GAGTAGGCGG-FAM / CATTGTTTAGCTGT TGATCCGTAC T

10 SEQ. ID. NO 24 7 8
GCACGT ACTGCTGAAA TGAGTAAG/TAMRA-CCTGGTCCAG GAGTAGGCGG-FAM / GTTTAGCTGT TGATCCGTAC TTTATT

Pseudomonas aeruginosa (PCR-Bedingungen wie in Beispiel 7)

15 SEQ. ID. NO 9 10 11
CTTCGATGCC CTGAGCGGTA TTC/FAM-CCAACGCCGA AGAACTCCAG CATTTT-TAMRA/CTGAAGGTCC TCGGCAACA GTT

SEQ. ID. NO 25 10 11
CAGGCCTTCG ATGCCCTGA GC /FAM-CCAACGCCGA AGAACTCCAG CATTTT-TAMRA/CTGAAGGTCC TCGGCAACA GTT

20 SEQ. ID. NO 9 10 26
CTTCGATGCC CTGAGCGGTA TTC/FAM-CCAACGCCGA AGAACTCCAG CATTTT-TAMRA/GCTGAAGGTCC TCGGCAACA G

Escherichia coli (PCR-Bedingungen wie in Beispiel 11)

SEQ. ID. NO 12 13 14
GTTCTGTGCA TATTGATGCC CGCG/FAM-TCTGCGCACC TTACGATCTG GTT-TAMRA/GCAAGTTTCA CTACCTGGCG GTTG

30 SEQ. ID. NO 27 13 14
TAGAACGTAA TGGTTCTGTGC AT/FAM-TCTGCGCACC TTACGATCTG GTT-TAMRA /GCAAGTTTCA CTACCTGGCG GTTG

SEQ. ID. NO 12 13 28
GTTCTGTGCA TATTGATGCC CGCG /FAM-TCTGCGCACC TTACGATCTG GTT-TAMRA/CTGGCCTCGA ACAATTAGGC GCG

35 SEQ. ID. NO 27 13 28
TAGAACGTAA TGGTTCTGTGC AT/ FAM-TCTGCGCACC TTACGATCTG GTT-TAMRA /CTGGCCTCGA ACAATTAGGC GCG

Salmonella ssp (PCR-Bedingungen wie in Beispiel 15)

40 SEQ. ID. NO 15 16 17
GTGAAATTAT CGCCACGTTC GGGC/FAM-CTTCTCTATTGTACCGTGG TCCA-TAMRA/GGTTCCCTTG ACGGTGCGAT GAAG

SEQ. ID. NO 15 21 17
GTGAAATTAT CGCCACGTTC GGGC / FAM-TT(T/C)GTTATTGGCGATAGCCTGGC-TAMRA /GGTTCCCTTG

45 ACGGTGCGAT GAAG

SEQ. ID. NO 15 22 17
GTGAAATTAT CGCCACGTTC GGGC/TAMRA-TTCTCTGGATGGTATGCCCGGTA-FAM /GGTTCCCTTG ACGGTGCGAT GAAG

Bakterien (PCR-Bedingungen wie in Beispiel 20)

50 SEQ. ID. NO 18 19 20
GCATGGCTGT CGTCAGCTC / FAM-TTAAGTCCCG CAACGAGCGC AAC-TAMRA / CTTGTACACA CCGCCCGTCA

55 SEQ. ID. NO 29 19 20
TGCATGGCTGT CGTCAGCTC / FAM-TTAAGTCCCG CAACGAGCGC AAC-TAMRA / CTTGTACACA CCGCCCGTCA

SEQ. ID. NO 18 30 20
GCATGGCTGT CGTCAGCTC / FAM-TTGGGTAAAGTCCCG CAACGAGC-TAMRA / CTTGTACACA CCGCCCGTCA

60

Beispiel 26

5

Fehlvarianten in den Primer- und Sondensequenzen. Als Fehlvarianten werden die Primer- / Sondenkombinationen definiert, die die Target-DNA-Sequenzen mit nicht zufriedenstellender Spezifität (<100%) und Sensitivität (<70%) detektieren, wie die in Beispiel 24 angegebenen Sequenzen.

10 vgl. Figur mit Primern und Sonden

Forward Primer**Sonde****Reverse Primer*****Staphylococcus aureus*** (PCR-Bedingungen wie in Beispiel 3)

15 SEQ. ID. NO 31 32 33
 ATGCACGTAC TGCTGAAATG AG / FAM-AACACATATA GAGACGTGAA TATTGC- TAMRA / GTTTAGCTGT
 TGATCCGTAC TT

20 SEQ. ID. NO 6 32 23
 AGATGCACGT ACTGCTGAAA TGAG / FAM-AACACATATA GAGACGTGAA TATTGC-TAMRA/CATTGTTTAGCTGT
 GATCCGTAC T

25 SEQ. ID. NO 24 32 8
 GCACGT ACTGCTGAAA TGAGTAAG/FAM-AACACATATA GAGACGTGAA TATTGC-TAMRA/GTTTAGCTGT TGATCCGTAC
 TTTATT

Pseudomonas aeruginosa (PCR-Bedingungen wie in Beispiel 7)

30 SEQ. ID. NO 9 34 11
 CTTGATGCC CTGAGCGGTA TTC/FAM - CAATTGCTGC TGGACTATGT ATCTG- TAMRA/CTGAAGGTCC TGCGGCAACA
 GTT

35 SEQ. ID. NO 35 34 11
 CAACGCCGA AGAACTCCAG CATTTC/FAM-CAATTGCTGC TGGACTATGT ATCTG-TAMRA/CTGAAGGTCC TGCGGCAACA
 GTT

40 SEQ. ID. NO 9 36 26
 CTTGATGCC CTGAGCGGTA TTC/FAM-AACGCCGA AGAACTCCAG CATTCTGC-TAMRA/ GCTGAAGGTCC
 TGCGGCAACA G

45 SEQ. ID. NO 9 36 11
 CTTGATGCC CTGAGCGGTA TTC/FAM-AACGCCGA AGAACTCCAG CATTCTGC-TAMRA/CTGAAGGTCC TGCGGCAACA
 GTT

Escherichia coli (PCR-Bedingungen wie in Beispiel 11)

50 SEQ. ID. NO 12 13 37
 GTTCTGTGCA TATTGATGCC CGCG / FAM-TCTGCGCACC TTACGATCTG GTT-TAMRA / CATTCTGGC CTCGAACAAT
 TA

SEQ. ID. NO 27 38 14
 TAGAACGTAA TGGTTCTGTGC AT/FAM-CCGCTGGTAG CGCG(T/C)TTGG TCA-TAMRA/GCAAGTTTCA CTACCTGGCG
 GTTG

55 SEQ. ID. NO 12 38 37
 GTTCTGTGCA TATTGATGCC CGCG/FAM-CCGCTGGTAG CGCG(T/C)TTGG TCA-TAMRA/CATTCTGGC CTCGAACAAT
 TA

SEQ. ID. NO 39 13 28
 ATGAAGCTGC TAAGCCAGCT GGG / FAM-TCTGCGCACC TTACGATCTG GTT-TAMRA / CTGGCCTCGA ACAATTAGGC
 GCG
 5 SEQ. ID. NO 39 38 28
 ATGAAGCTGC TAAGCCAGCT GGG/FAM-CCGCTGGTAG CGCG(T/C)TTTGG TCA-TAMRA/ CTGGCCTCGA ACAATTAGGC
 GCG
 SEQ. ID. NO 39 38 37
 ATGAAGCTGC TAAGCCAGCT GGG/FAM-CCGCTGGTAG CGCG(T/C)TTTGG TCA-TAMRA/ CATTTCTGGC CTCGAACAAT
 TA
 10 SEQ. ID. NO 39 38 14
 ATGAAGCTGC TAAGCCAGCT GGG/FAM-CCGCTGGTAG CGCG(T/C)TTTGG TCA-TAMRA/ GCAAGTTTCA CTACCTGGCG
 GTTG

Salmonella ssp (PCR-Bedingungen wie in Beispiel 15)

15 SEQ. ID. NO 40 16 17
 TTGAAGCCGA TGCCGGTGAA ATTAT/FAM-CTTCTCTATTGTACCGTGG TCCA-TAMRA/GGTTCCCTTG ACGGTGCGAT
 GAAG
 SEQ. ID. NO 40 21 17
 20 TTGAAGCCGA TGCCGGTGAA ATTAT/FAM-TT(T/C)GTTATTGGCGATAGCCTGGC-TAMRA/ GGTTCCCTTG ACGGTGCGAT
 GAAG
 SEQ. ID. NO 40 22 17
 TTGAAGCCGA TGCCGGTGAA ATTAT/TAMRA-TTCTCTGGATGGTATGCCCGGTA-FAM /GGTTCCCTTG ACGGTGCGAT GAAG
 25 SEQ. ID. NO 40 41 17
 TTGAAGCCGA TGCCGGTGAA ATTAT/FAM-TTTGTTGTCT TCTCTATTGT CACC-TAMRA/GGTTCCCTTG ACGGTGCGAT
 GAAG
 SEQ. ID. NO 15 41 17
 GTGAAATTAT CGCCACGTTT GGGC/FAM-TTTGTTGTCT TCTCTATTGT CACC-TAMRA/GGTTCCCTTG ACGGTGCGAT
 GAAG

Bakterien (PCR-Bedingungen wie in Beispiel 20)

SEQ. ID. NO 18 19 42
 GCATGGCTGT CGTCAGCTC / FAM-TTAAGTCCCG CAACGAGCGC AAC-TAMRA / AAGTCGTAAC AAGGTAACCA
 35 SEQ. ID. NO 29 19 42
 TGCATGGCTG TCCTCAGCTC / FAM - TTAAGTCCCG CAACGAGCGC AAC - TAMRA / AAGTCGTAAC AAGGTAACCA
 SEQ. ID. NO 43 30 20
 40 GGATTAGATA CCCTGGTAGT C / FAM - TTGGGTAAAGTCCCG CAACGAGC - TAMRA / CTTGTACACA CCGCCCGTCA
 SEQ. ID. NO 43 30 42
 GGATTAGATA CCCTGGTAGT C / FAM - TTGGGTAAAGTCCCG CAACGAGC - TAMRA / AAGTCGTAAC AAGGTAACCA

45

(1) ALLGEMEINE ANGABEN**(i) ANMELDER:****(A) NAME: SCHERING AKTIENGESELLSCHAFT****(B) STRASSE: MÜLLERSTRASSE 178**5 **(C) ORT: 13353 BERLIN****(E) LAND: DEUTSCHLAND****(F) POSTLEITZAHL: 13353**10 **(ii) BEZEICHNUNG DER ERFINDUNG: Verfahren zur Detektion von
Mikroorganismen in Produkten, insbesondere in
Arzneimitteln und Kosmetika****(iii) ANZAHL DER SEQUENZEN: 43 Sequenzprotokolle****(iv) COMPUTERLESBARE FASSUNG****(A) DATENTREÄGER: DISKETTE****(B) COMPUTER: 486/INTEL**15 **(C) BETRIEBSSYSTEM: WINDOWS****(D) SOFTWARE: WINWORD;****(v) DATEN DER JETZIGEN ANMELDUNG:**20 **(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 1:****(i) SEQUENZKENNZEICHEN****SEQUENZLÄNGE: 214 Nukleotide****ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz****STRANGFORM: Einzelstrangform**25 **TOPOLOGIE: linear****HYPOTHETISCH: nein****ANTISENS: nein****ART DES MOLEKÜLS: Primer-Sonde-Primer****URSPRÜNGLICHE HERKUNFT: Staphylococcus aureus**30 **MERKMAL: Primer-Sonde-Primer für Staphylococcus aureus****SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 1:**

AGATGCACGT	ACTGCTGAAA	TGAGTAAGCT	AATGGAAAAC	040
ACATATAGAG	ACGTGAATAT	TGCTTTAGCT	AATGAATTAA	080
CAAAAATTTG	CAATAACTTA	AATATTAATG	TATTAGTTGT	120
35 GATTGAAATG	GCAAACAAAC	ATCCGCGTGT	TAATATCCAT	160
CAACCTGGTC	CAGGAGTAGG	CGGTCATTGT	TTAGCTGTTG	200
ATCCGTACTT	TATT			214

40 **(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 2:****(i) SEQUENZKENNZEICHEN****SEQUENZLÄNGE: 310 Nukleotide****ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz****STRANGFORM: Einzelstrangform****TOPOLOGIE: linear**

HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein
 ART DES MOLEKÜLS: Primer-Sonde-Primer
 URSPRÜNGLICHE HERKUNFT: Staphylococcus aureus
 5 MERKMAL: Primer-Sonde-Primer für Pseudomonas aeruginosa

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 2:

CAGGCCTTCG	ATGCCCTGAG	CGGTATTCAG	GCACCGGCGC	040
CCAACGCCGA	AGAACTCCAG	CATTTCTGCC	AATTGCTGCT	080
GGACTATGTA	TCTGCCGGAC	ACTTCGAGGT	CTACGAGCAA	120
10 CTGACGGCGG	AAGGCAAGGC	CTTCGGCGAT	CAGCGCGGCC	160
TGGAGCTGGC	CAAGCAGATC	TCCCCCGGC	TGGAAGCCAT	200
CACCGAATCC	GCGCTGAACT	TCAACGACCG	CTGCGACAAC	240
GGCGATTGCC	GTGAAGGAGC	CTGCCTCATC	GCGGAGCTGA	280
AGGTCCTGCG	GCAACAGTTG	CACGAACGCT		310

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 3:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

SEQUENZLÄNGE: 222 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 20 STRANGFORM: Einzelstrangform
 TOPOLOGIE: linear
 HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Primer-Sonde-Primer
 25 URSPRÜNGLICHE HERKUNFT: Staphylococcus aureus
 MERKMAL: Primer-Sonde-Primer für Escherichia coli

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 3:

AAAGTAGAAC	GTAATGGTTC	TGTGCATATT	GATGCCCCGCG	040
ACGTTAATGT	ATTCTGCGCA	CCTTACGATC	TGGTTAAAC	080
30 CATGCGTGCT	TCTATCTGGG	CGCTGGGGCC	GCTGGTAGCG	120
CGCTTTGGTC	AGGGGCAAGT	TTCCTACCT	GGCGGTTGTA	160
CGATCGGTGC	GCGTCCGGTT	GATCTACACA	TTTCTGGCCT	200
CGAACAATTA	GGCGCGACCA	TC		222

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 4:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

SEQUENZLÄNGE: 310 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 40 STRANGFORM: Einzelstrangform
 TOPOLOGIE: linear
 HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Primer-Sonde-Primer
 URSPRÜNGLICHE HERKUNFT: Salmonella ssp.

45 MERKMAL: Primer-Sonde-Primer für Salmonella ssp.

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 4:

TGATTGAAGC	CGATGCCGGT	GAAATTATCG	CCACGTTTCGG	040
GCAATTCGTT	ATTGGCGATA	GCCTGGCGGT	GGGTTTTGTT	080
GTCTTCTCTA	TTGTCACCGT	GGTCCAGTTT	ATCGTTATTA	120
50 CCAAAGGTTC	AGAACGTGTC	GCGGAAGTCG	CGGCCCCGATT	160

TTCTCTGGAT GGTATGCCCC GTAAACAGAT GAGTATTGAT 200
 GCCGATTTGA AGGCCGGTAT TATTGATGCG GATGCCGCGC 240
 GCGAACGGCG AAGCGTACTG GAAAGGGAAA GCCAGCTTTA 280
 CGGTTCTTTT GACGGTGCGA TGAAGTTTAT 310

5

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 5:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

SEQUENZLÄNGE: 356 Nukleotide

ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz

10 STRANGFORM: Einzelstrangform

TOPOLOGIE: linear

HYPOTHETISCH: nein

ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Primer-Sonde-Primer

15 URSPRÜNGLICHE HERKUNFT: Bakterien

MERKMAL: Primer-Sonde-Primer für Bakterien

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 5:

GCATGGCTGT CGTCAGCTCG TGTTGTGAAA TGTTGGGTTA 040
 AGTCCCGCAA CGAGCGCAAC CCTTATCCTT TGTTGCCAGC 080
 20 GGTCCGGCCG GGAAC TCAAA GGAGACTGCC AGTGATAAAC 120
 TGGAGGAAGG TGGGGATGAC GTCAAGTCAT CATGGCCCTT 160
 ACGACCAGGG CTACACACGT GCTACAATGG CGCATAACAAA 200
 GAGAAGCGAC CTCGCGAGAG CAAGCGGACC TCATAAAGTG 240
 CGTCGTAAGT CCGATTGGAG TCTGCAACTC GACTCCATGA 280
 25 AGTCGGAATC GCTAGTAATC GTGGATCAGA ATGCCACGGT 320
 GAATACGTTC CCGGGCCTTG TACACACCGC CCGTCA 356

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 6:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

30 SEQUENZLÄNGE: 24 Nukleotide

ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz

STRANGFORM: Einzelstrangform

TOPOLOGIE: linear

HYPOTHETISCH: nein

35 ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Primer cap-8 forward # 15297*)

MERKMAL: Primer cap-8 forward # 15297*)

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 6:

AGATGCACGT ACTGCTGAAA TGAG

024

40

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 7:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

SEQUENZLÄNGE: 20 Nukleotide

ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz

45 STRANGFORM: Einzelstrangform

TOPOLOGIE: linear

HYPOTHETISCH: nein

ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Sonde cap-8 # 15460*

MERKMAL: Sonde cap-8 # 15460*, als reverse complement
eingesetzt, TAMRA vor und FAM nach der Sequenz

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 7:
CCTGGTCCAG GAGTAGGCGG 020

5

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 8:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

SEQUENZLÄNGE: 26 Nukleotide

ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz

10 STRANGFORM: Einzelstrangform

TOPOLOGIE: linear

HYPOTHETISCH: nein

ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Primer cap-8 reverse # 15485

15 MERKMAL: Primer cap-8 reverse # 15485* als reverse
complement eingesetzt

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 8:
GTTTAGCTGT TGATCCGTAC TTTATT 026

20

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 9:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

SEQUENZLÄNGE: 23 Nukleotide

ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz

25 STRANGFORM: Einzelstrangform

TOPOLOGIE: linear

HYPOTHETISCH: nein

ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Primer *algQ* forward # 876*

30 MERKMAL: Primer *algQ* forward # 876*

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 9:
CTTCGATGCC CTGAGCGGTA TTC 023

35

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 10:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

SEQUENZLÄNGE: 26 Nukleotide

ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz

STRANGFORM: Einzelstrangform

TOPOLOGIE: linear

40 HYPOTHETISCH: nein

ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Sonde *algQ* # 911

MERKMAL: Sonde *algQ* # 911, FAM vor und TAMRA nach der
Sequenz

45 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 10:
CCAACGCCGA AGAACTCCAG CATTTTC 026

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 11:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

SEQUENZLÄNGE: 23 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 STRANGFORM: Einzelstrangform
 TOPOLOGIE: linear
 5 HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein
 ART DES MOLEKÜLS: Reverse Primer Sequence (# 1147):
 MERKMAL: Primer *algQ* reverse # 1147* als reverse complement
 eingesetzt

10 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 11:
 CTGAAGGTCC TCGGCAACA GTT 023

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 12:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

15 SEQUENZLÄNGE: 24 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 STRANGFORM: Einzelstrangform
 TOPOLOGIE: linear
 HYPOTHETISCH: nein
 20 ANTISENS: nein
 ART DES MOLEKÜLS: Forward Primer Sequence (# 767*):
 MERKMAL: Forward Primer Sequence (# 767*):
 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 12:
 GTTCTGTGCA TATTGATGCC CGCG 024

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 13:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

30 SEQUENZLÄNGE: 23 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 STRANGFORM: Einzelstrangform
 TOPOLOGIE: linear
 HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein
 ART DES MOLEKÜLS: Sonde (# 802)
 35 MERKMAL: Sonde (# 802), FAM vor und RAMARA nach der
 Sequenz
 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 13:
 TCTGCGCACC TTACGATCTG GTT

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 14:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

40 SEQUENZLÄNGE: 24 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 STRANGFORM: Einzelstrangform
 45 TOPOLOGIE: linear
 HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein
 ART DES MOLEKÜLS: Reverse Primer Sequence (# 884)

MERKMAL: Reverse Primer Sequence (# 884) als reverse
complement eingesetzt

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 14:
GCAAGTTTCA CTACCTGGCG GTTG 024

5

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 15:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

SEQUENZLÄNGE: 24 Nukleotide

10 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz

STRANGFORM: Einzelstrangform

TOPOLOGIE: linear

HYPOTHETISCH: nein

ANTISENS: nein

15 ART DES MOLEKÜLS: Forward Primer Sequence (# 269*)

MERKMAL: Forward Primer Sequence (# 269*)

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 15:
GTGAAATTAT CGCCACGTTT GGGC 024

20 (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 16:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

SEQUENZLÄNGE: 24 Nukleotide

ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz

STRANGFORM: Einzelstrangform

25 TOPOLOGIE: linear

HYPOTHETISCH: nein

ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Sonde (# 333)

30 MERKMAL: Sonde (# 333), FAM vor und TAMARA nach der
Sequenz

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 16:
CTTCTCTATT GTCACCGTGG TCCA 024

35 (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 17:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

SEQUENZLÄNGE: 24 Nukleotide

ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz

STRANGFORM: Einzelstrangform

TOPOLOGIE: linear

40 HYPOTHETISCH: nein

ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Reverse Primer Sequence (# 542)

MERKMAL: Reverse Primer Sequence (# 542) als reverse
complement eingesetzt

45 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 17:
GGTTCCTTTG ACGGTGCGAT GAAG 024

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 18:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

SEQUENZLÄNGE: 19 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 STRANGFORM: Einzelstrangform
 TOPOLOGIE: linear
 5 HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein
 ART DES MOLEKÜLS: Primer 16S rRNA forward # 1053*
 MERKMAL: Primer 16S rRNA forward # 1053*
 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 18:
 10 GCATGGCTGT CGTCAGCTC 019

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 19:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

15 SEQUENZLÄNGE: 23 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 STRANGFORM: Einzelstrangform
 TOPOLOGIE: linear
 HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein
 20 ART DES MOLEKÜLS: Sonde 16S rRNA # 1090
 MERKMAL: Sonde 16S rRNA # 1090, FAM vor und TAMARA
 nach der Sequenz
 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 19:
 25 TTAAGTCCCG CAACGAGCGC AAC 023

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 20:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

30 SEQUENZLÄNGE: 20 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 STRANGFORM: Einzelstrangform
 TOPOLOGIE: linear
 HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein
 35 ART DES MOLEKÜLS: Primer 16S rRNA reverse # 1386*
 MERKMAL: Primer 16S rRNA reverse # 1386*
 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 20:
 TGACGGGCGG TGTGTACAAG 020

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 21:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

40 SEQUENZLÄNGE: 23 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 STRANGFORM: Einzelstrangform
 TOPOLOGIE: linear
 45 HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein
 ART DES MOLEKÜLS: Sonde
 MERKMAL: Sonde von Salmonella ssp

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 21:
TTTGTATTG GCGATAGCCT GGC 023

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 22:

5 (i) SEQUENZKENNZEICHEN
SEQUENZLÄNGE: 23 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
10 HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein
ART DES MOLEKÜLS: Sonde
MERKMAL: Sonde von *Salmonella* ssp.
SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 22:
15 TTCTCTGGAT GGTATGCCCG GTA 023

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 23:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN
SEQUENZLÄNGE: 25 Nukleotide
20 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein
25 ART DES MOLEKÜLS: Reverse Primer
MERKMAL: Reverse Primer für *Staphylococcus aureus*
SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 23:
CATTGTTTAG CTGT TGATCC GTAC T 025

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 24:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN
SEQUENZLÄNGE: 24 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
35 TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein
ART DES MOLEKÜLS: Primer
MERKMAL: Forward Primer für *Staphylococcus aureus*
40 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 24:
GCACGT ACTG CTGAAA TGAG TAAG 024

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 25:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN
45 SEQUENZLÄNGE: 21 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein

ANTISENS: nein
ART DES MOLEKÜLS: Primer
MERKMAL: Forward Primer für *Pseudomonas aeruginosa*
SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 25:
5 CAGGCCTTCG ATGCCCTGAG C 021

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 26:
(i) SEQUENZKENNZEICHEN
SEQUENZLÄNGE: 22 Nukleotide
10 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein
15 ART DES MOLEKÜLS: Primer
MERKMAL: Reverse Primer für *Pseudomonas aeruginosa*
SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 26:
GCTGAAGGTC CTGCGGCAAC AG 022

20 (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 27:
(i) SEQUENZKENNZEICHEN
SEQUENZLÄNGE: 23 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
25 TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein
ART DES MOLEKÜLS: Primer
MERKMAL: Forward Primer für *E. coli*
30 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 27:
TAGAACGTAA TGGTTCTGTG CAT 023

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 28:
(i) SEQUENZKENNZEICHEN
35 SEQUENZLÄNGE: 23 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
40 ANTISENS: nein
ART DES MOLEKÜLS: Primer
MERKMAL: Reverse Primer für *E. coli*
SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 28:
CTGGCCTCGA ACAATTAGGC GCG 023

45 (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 29:
(i) SEQUENZKENNZEICHEN
SEQUENZLÄNGE: 23 Nukleotide

ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
5 ANTISENS: nein
ART DES MOLEKÜLS: Primer
MERKMAL: Forward Primer für Bakterien
SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 29:
TGCATGGCTG TCGTCAGCTC 020

10

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 30:
(i) SEQUENZKENNZEICHEN
SEQUENZLÄNGE: 23 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
15 STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein
ART DES MOLEKÜLS: Sonde
20 MERKMAL: Sonde für Bakterien allgemein
SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 30:
TTGGGTAAAG TCCCG CAACG AGC 033

25

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 31:
(i) SEQUENZKENNZEICHEN
SEQUENZLÄNGE: 22 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
30 HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein
ART DES MOLEKÜLS: Primer
MERKMAL: Forward Primer für *Staphylococcus aureus*
SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 31:
35 ATGCACGTAC TGCTGAAATG AG 032

40

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 32:
(i) SEQUENZKENNZEICHEN
SEQUENZLÄNGE: 26 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein
45 ART DES MOLEKÜLS: Sonde
MERKMAL: Sonde für *Staphylococcus aureus*
SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 32:

AACACATATA GAGACGTGAA TATTGC

035

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 33:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

5 SEQUENZLÄNGE: 22 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
10 ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Primer

MERKMAL: Reverse Primer für *Staphylococcus aureus*

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 33:

GTTTAGCTGT TGATCCGTAC TT

022

15

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 34:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

20 SEQUENZLÄNGE: 25 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Sonde

25 MERKMAL: Sonde für *Pseudomonas aeruginosa*

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 34:

CAATTGCTGC TGGACTATGT ATCTG

025

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 35:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

30 SEQUENZLÄNGE: 25 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
35 HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Primer

MERKMAL: Forward Primer für *Pseudomonas aeruginosa*

SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 35:

40 CAACGCCGAA GAACTCCAGC ATTTC

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 36:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN

45 SEQUENZLÄNGE: 27 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein

ART DES MOLEKÜLS: Sonde
 MERKMAL: Sonde für *Pseudomonas aeruginosa*
 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 36:
 AACGCCGA AG AACTCCAG CA TTTCTGC 027

5

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 37:
 (i) SEQUENZKENNZEICHEN
 SEQUENZLÄNGE: 22 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 10 STRANGFORM: Einzelstrangform
 TOPOLOGIE: linear
 HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein

15

ART DES MOLEKÜLS: Primer
 MERKMAL: Reverse Primer für *Escherichia coli*
 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 37:
 CATTCTGGC CTCGAACAAT TA 022

20

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 38:
 (i) SEQUENZKENNZEICHEN
 SEQUENZLÄNGE: 23 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 STRANGFORM: Einzelstrangform
 TOPOLOGIE: linear
 25 HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein

30

ART DES MOLEKÜLS: Sonde
 MERKMAL: Sonde für *Escherichia coli*
 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 38:
 CCGCTGGTAG CGCGTTTGG TCA 023

35

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 39:
 (i) SEQUENZKENNZEICHEN
 SEQUENZLÄNGE: 23 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
 STRANGFORM: Einzelstrangform
 TOPOLOGIE: linear
 HYPOTHETISCH: nein
 ANTISENS: nein

40

ART DES MOLEKÜLS: Primer
 MERKMAL: Forward Primer für *Escherichia coli*
 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 39:
 ATGAAGCTGC TAAGCCAGCT GGG 023

45

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 40:
 (i) SEQUENZKENNZEICHEN
 SEQUENZLÄNGE: 25 Nukleotide
 ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz

STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein

5 ART DES MOLEKÜLS: Primer
MERKMAL: Forward Primer für *Salmonella ssp*
SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 40:
TTGAAGCCGA TGCCGGTGAA ATTAT 025

10 (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 41:
(i) SEQUENZKENNZEICHEN
SEQUENZLÄNGE: 24 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
15 TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein
ART DES MOLEKÜLS: Sonde
MERKMAL: Sonde für *Salmonella ssp*
20 SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 41:
TTTGTGTCT TCTCTATTGT CACC 024

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 42:
(i) SEQUENZKENNZEICHEN
25 SEQUENZLÄNGE: 20 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
30 ANTISENS: nein
ART DES MOLEKÜLS: Primer
MERKMAL: Reverse Primer für Bakterien allgemein
SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 42:
AAGTCGTAAC AAGGTAACCA 020

35 (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 43:
(i) SEQUENZKENNZEICHEN
SEQUENZLÄNGE: 21 Nukleotide
ART DER SEQUENZ: Nukleotidsequenz
40 STRANGFORM: Einzelstrangform
TOPOLOGIE: linear
HYPOTHETISCH: nein
ANTISENS: nein
ART DES MOLEKÜLS: Primer
45 MERKMAL: Forward Primer für Bakterien allgemein
SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 43:
GGATTAGATA CCCTGGTAGT C 021

Patentansprüche:

1. Testkit zum Nachweis mikrobieller Verunreinigungen nicht steriler
5 Produkte, insbesondere nach GMP-Richtlinien, auch Kosmetika und
Lebensmittel, umfassend mindestens ein DNA-Fragment, das die folgenden
SEQ ID und Spacer (Abstandhalter) umfaßt:
- (a) einen Forward-Primer (SEQ ID Forward-Primer);
 - (b) eine Sonde (SEQ ID Sonde);
 - 10 (c) einen Reverse-Primer (SEQ ID Reverse-Primer);
 - (d) gegebenenfalls einen Spacer zwischen Forward-Primer und
Sonde,
 - (e) gegebenenfalls einen Spacer zwischen Sonde und Reverse-
Primer,
 - 15 (f) gegebenenfalls einen Spacer upstream des Forward-Primers
 - (g) gegebenenfalls einen Spacer downstream des Reverse-Primers
 - wobei die SEQ ID [(SEQ ID Forward-Primer); (SEQ ID
Sonde); und (SEQ ID Reverse-Primer)] auch Varianten
umfassen, bei denen eine, zwei oder drei Nukleotide
 - 20 substituiert, deletiert und / oder insertiert sind,
 - dabei hat die Variante im wesentlichen dieselbe Funktion
wie die Sequenz der SEQ ID [(SEQ ID Forward-Primer);
(SEQ ID Sonde); und (SEQ ID Reverse-Primer)],
 - bei Sonden die Funktion der Bindung an DNA und
 - 25 bei Primern die Funktion der Bindung an DNA und die
Bereitstellung eines verlängerbaren 3' Endes für die
DNA-Polymerase;
 - wobei die Spacer 0-40 Nukleotiden umfassen,
- 30 das DNA-Fragment genommen aus der Gruppe
- (i) für *Staphylococcus aureus*
SEQ. ID. NO. 6 als Forward-Primer
SEQ. ID. NO. 7 als Sonde und
SEQ. ID. NO. 8 als Reverse-Primer
 - 35 (ii) für *Pseudomonas aeruginosa*
SEQ. ID. NO. 9 als Forward-Primer
SEQ. ID. NO. 10 als Sonde und
SEQ. ID. NO. 11 als Reverse-Primer

(iii) für *Escherichia coli*

SEQ. ID. NO. 12 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 13 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 14 als Reverse-Primer

5 (iv) für *Salmonella ssp.*

SEQ. ID. NO. 15 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 16 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 17 als Reverse-Primer

(v) für Bakterien

10 SEQ. ID. NO. 18 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 19 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 20 als Reverse-Primer

15 2. Verfahren zur Detektion von Mikroorganismen in Produkten,
insbesondere Arzneimitteln oder Kosmetika, welches Verfahren die folgenden
Schritte umfaßt:

a) Einsetzen von Primern und fluoreszenzmarkierten Sonden mit den
entsprechenden Sequenzen und deren Variationen,

(i) für *Staphylococcus aureus*

20 SEQ. ID. NO. 6 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 7 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 8 als Reverse-Primer

(ii) für *Pseudomonas aeruginosa*

25 SEQ. ID. NO. 9 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 10 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 11 als Reverse-Primer

(iii) für *Escherichia coli*

SEQ. ID. NO. 12 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 13 als Sonde und

30 SEQ. ID. NO. 14 als Reverse-Primer

(iv) für *Salmonella ssp.*

SEQ. ID. NO. 15 als Forward-Primer

SEQ. ID. NO. 16 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 17 als Reverse-Primer

35 (v) für Bakterien

SEQ. ID. NO. 18 als Forward-Primer

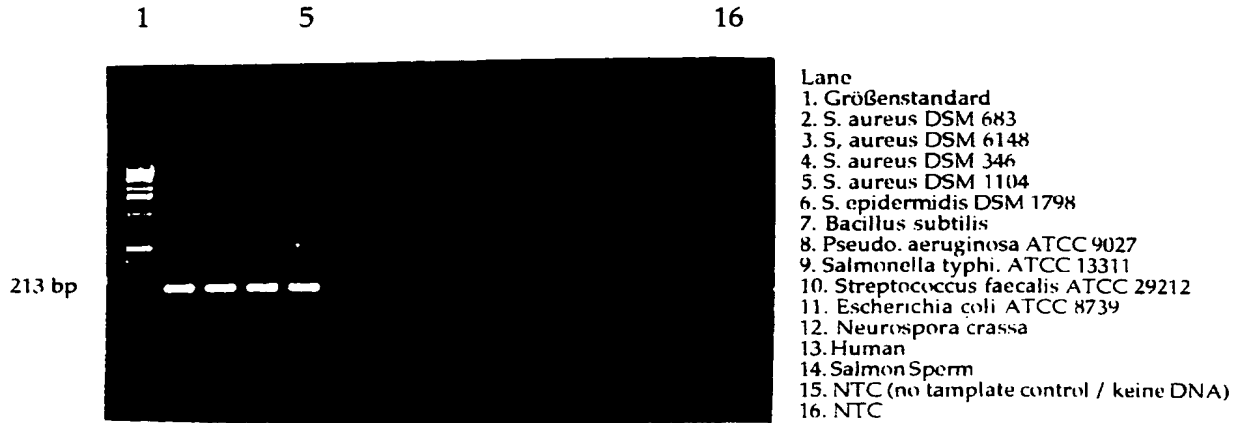
SEQ. ID. NO. 19 als Sonde und

SEQ. ID. NO. 20 als Reverse-Primer

- b) Vervielfältigen der DNA mit PCR; und
 - c) Bestrahlung mit spezifischen Wellenlängen, die den Fluoreszenzfarbstoff anregen.
 - 5 d) Messung und Quantifizierung der Emission des angeregten Fluoreszenzfarbstoffes.
3. Verfahren nach Anspruch 2, wobei die Herstellung der Sonden auf der
- 10 TaqMan-Detektionstechnologie beruht.

Abb. 1

Abb. 1



Die DNA (10 ng pro Spur, 2-14) aller eingesetzten *S. aureus* Stämme (Lane 2-5) wurde von den *cap8-0* Primern (# 15297 und # 15485) detektiert. Dem gegenüber wurde die DNA einer nahe verwandten *Staphylococcus* Art, *S. epidermidis* (Lane 6), und die anderer bakterieller Gattungen (Lane 7-11) nicht detektiert. Pilz, Fisch und menschliche DNA (Lane 12-14) wurden als Kontrollen eingesetzt und ergaben kein Detektionssignal. NTC (= no template control) ist die Wasserkontrolle, in der keine DNA eingesetzt wurde.

Abb. 2

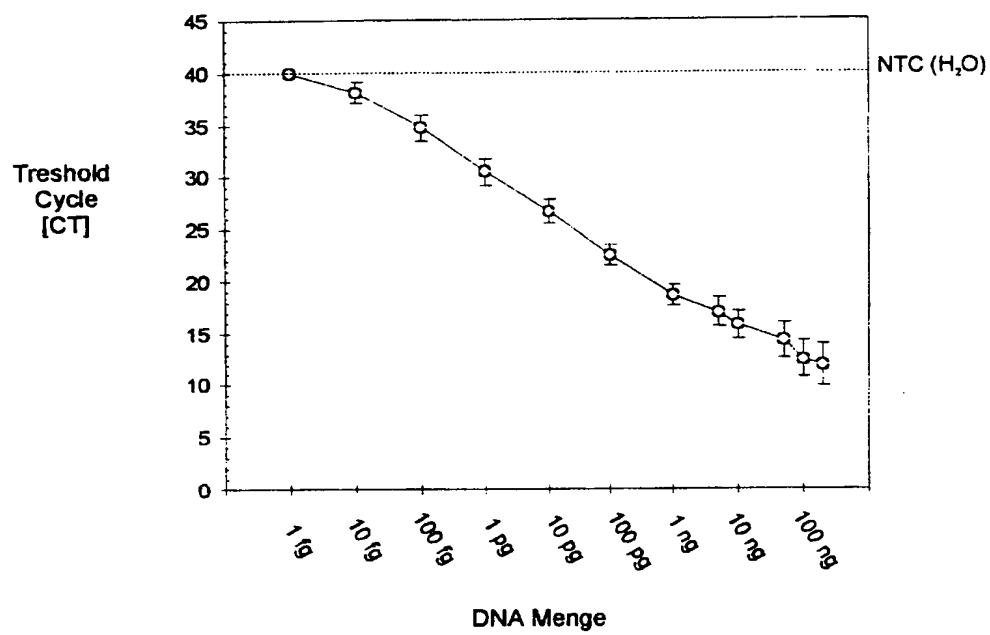


Abb. 3

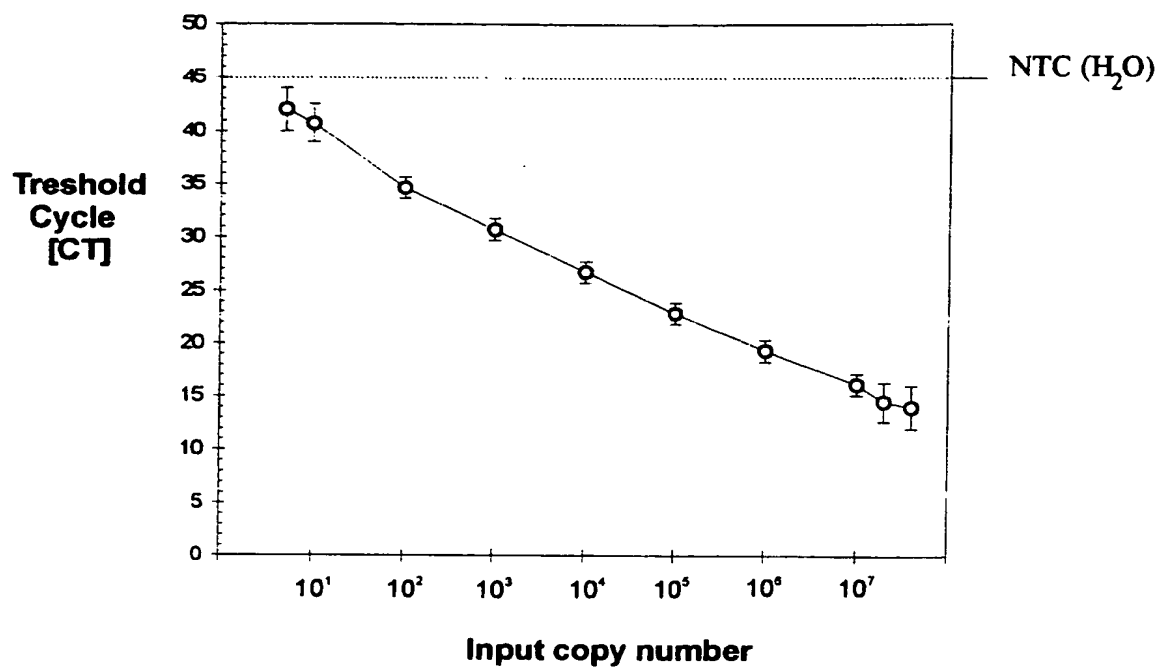


Abb. 4

Escherichia coli murA Amplification

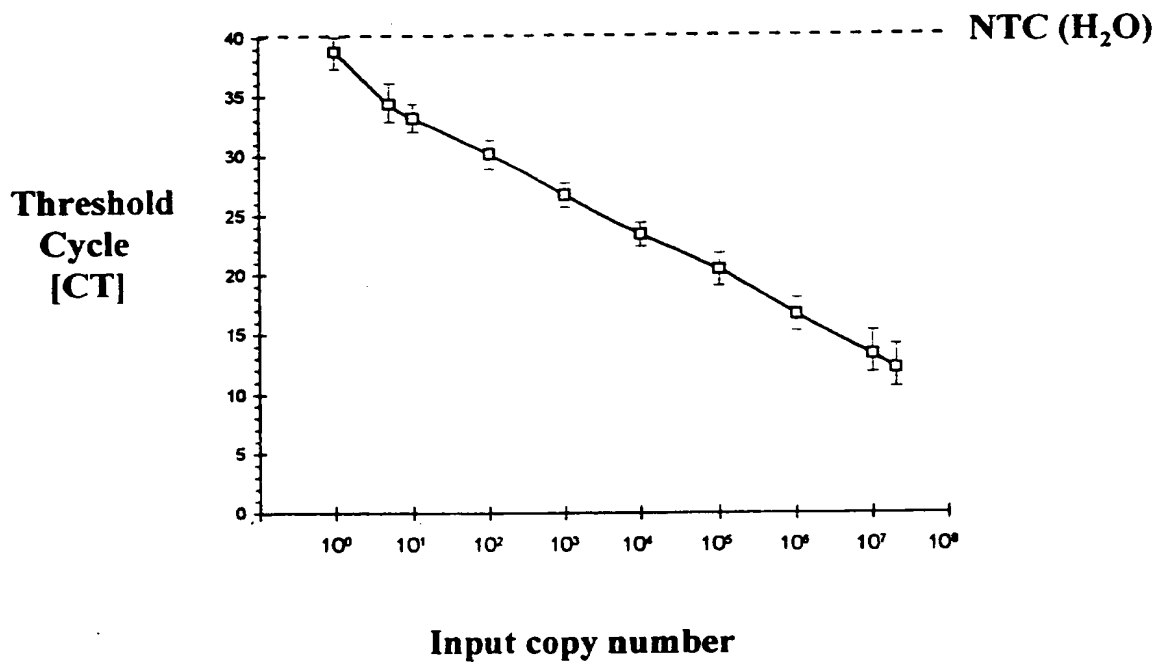


Abb. 5

Salmonella sp. *invA* Amplification

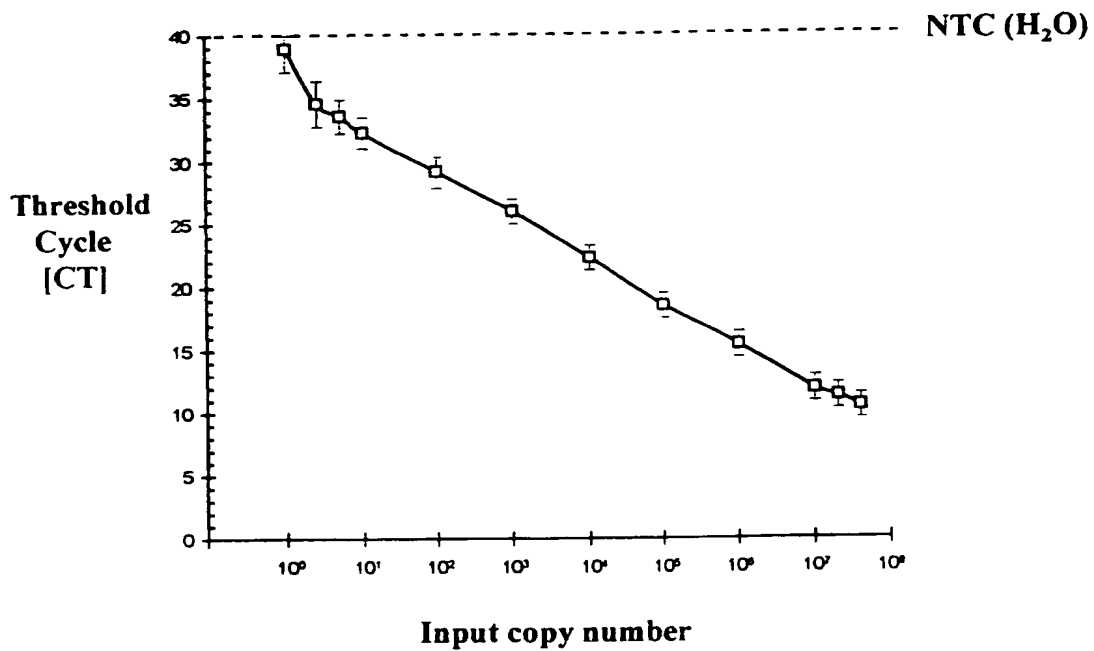
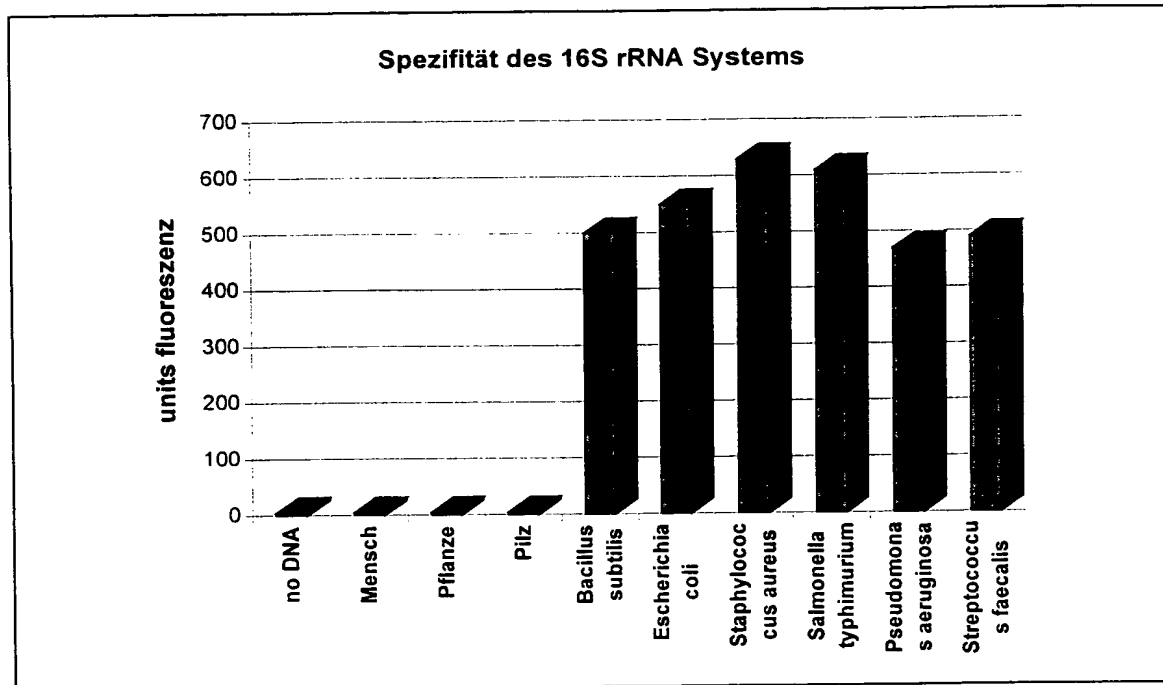


Abb. 6

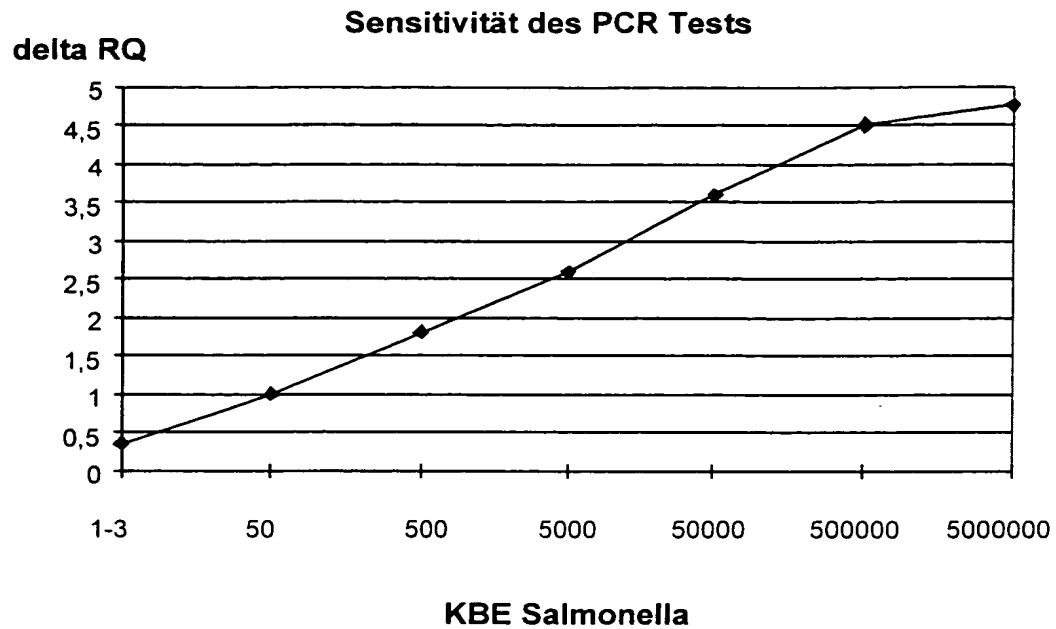


5

Die DNA (1 - 10 ng) aller eingesetzten Bakterien (*Bacillus subtilis*, *Escherichia coli*, *Staphylococcus aureus*, *Salmonella typhimurium*, *Pseudomonas aeruginosa* und *Streptococcus faecalis*) wurde von dem 16S rRNA Primer/Sonden Set detektiert. Wurde genomische DNA (10 ng) von Pilzen (*Neurospora crassa*), Pflanzen (*Arabidopsis thaliana*) oder vom Menschen (*Human*, Perkin Elmer ABI, 401846) eingesetzt, so entsprach die gemessene Fluoreszenzstrahlung der Wasserkontrolle (no DNA control).

10

Abb. 7



- 5 Fluoreszenzstrahlung in Abhängigkeit von der Menge an eingesetzter *Salmonella* DNS. In dem PCR-Schnelltest wurden *Salmonella* DNS Mengen eingesetzt, die aus 1-3, 50, 500 usw. Keimen isoliert wurde. Die Menge an freierwender Fluoreszenz wird als sogenannter RQ Wert angegeben.

$$RQ = (R^+ / Q) - (R^- / Q)$$

Abb.8

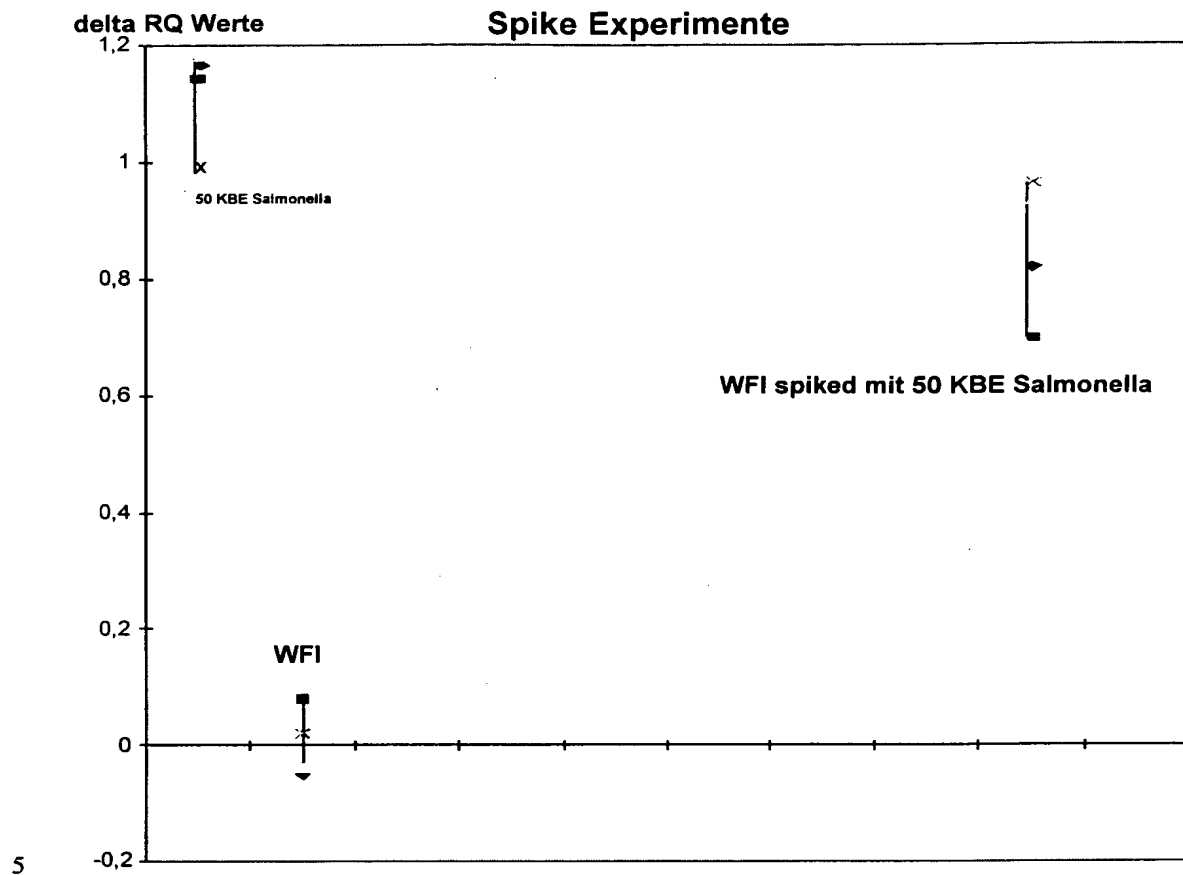


Abb. 8 Wasser für Injektionszwecke (10 ml Analysenvolumen) wurde jeweils in vier unabhängigen Experimenten auf die Gegenwart von Bakterien analysiert. Als positive Kontrolle wurden 250 fg genomischer Salmonella DNS eingesetzt (Abb. 8, ganz links). Parallel wurde das Prüfprodukt mit 50 KBE / 10 ml Salmonella gespikt und dann analysiert (jeweils rechts). Es werden die Einzelergebnisse dargestellt.